



# BREVET D'INVENTION

REC'D 22 NOV 2004

CERTIFICAT D'UTILITÉ - CERTIFICAT D'ADDITION

WIPO

PCT

EP/04/8330

## COPIE OFFICIELLE

Le Directeur général de l'Institut national de la propriété industrielle certifie que le document ci-annexé est la copie certifiée conforme d'une demande de titre de propriété industrielle déposée à l'Institut.

Fait à Paris, le 15 OCT. 2004

**PRIORITY  
DOCUMENT**  
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN  
COMPLIANCE WITH RIT

Pour le Directeur général de l'Institut  
national de la propriété industrielle  
Le Chef du Département des brevets

A handwritten signature in black ink, appearing to read 'M. Planche', enclosed within a large, loopy oval stroke.

Martine PLANCHE



26 bis, rue de Saint Pétersbourg  
75800 Paris Cedex 08

Téléphone : 33 (1) 53 04 53 04 Télécopie : 33 (1) 42 94 86 54

# BREVET D'INVENTION CERTIFICAT D'UTILITÉ

Code de la propriété intellectuelle - Livre VI

cerfa  
N° 11354\*03

## REQUÊTE EN DÉLIVRANCE page 1/2



Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 540 • W / 210502

<b>REMISE DES PIÈCES</b> DATE <b>25 JUIN 2003</b> LIEU <b>75 INPI PARIS</b> N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI DATE DE DÉPÔT ATTRIBUÉE PAR L'INPI <b>25 JUIN 2003</b> <b>Vos références pour ce dossier</b> (facultatif) B5636 - AD		<b>1 NOM ET ADRESSE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE</b> <b>À QUI LA CORRESPONDANCE DOIT ÊTRE ADRESSÉE</b> ERNEST GUTMANN - YVES PLASSERAUD S.A.  3 rue Chauveau-Lagarde 75008 PARIS	
<b>Confirmation d'un dépôt par télécopie</b>		<input type="checkbox"/> N° attribué par l'INPI à la télécopie	
<b>2 NATURE DE LA DEMANDE</b>		<b>Cochez l'une des 4 cases suivantes</b>	
Demande de brevet		<input checked="" type="checkbox"/>	
Demande de certificat d'utilité		<input type="checkbox"/>	
Demande divisionnaire		<input type="checkbox"/>	
Demande de brevet initiale		N° _____ Date _____	
ou demande de certificat d'utilité initiale		N° _____ Date _____	
Transformation d'une demande de brevet européen		<input type="checkbox"/>	
Demande de brevet initiale		N° _____ Date _____	
<b>3 TITRE DE L'INVENTION</b> (200 caractères ou espaces maximum) VACCIN THERAPEUTIQUE CIBLE CONTRE LA P-GLYCOPROTEINE 170 POUR INHIBER LA RESISTANCE MULTIDROGUES DANS LE TRAITEMENT DES CANCERS			
<b>4 DÉCLARATION DE PRIORITÉ</b> <b>OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE</b> <b>LA DATE DE DÉPÔT D'UNE</b> <b>DEMANDE ANTÉRIEURE FRANÇAISE</b>		Pays ou organisation _____ N° _____ Date _____ Pays ou organisation _____ N° _____ Date _____ Pays ou organisation _____ N° _____ <input type="checkbox"/> S'il y a d'autres priorités, cochez la case et utilisez l'imprimé «Suite»	
<b>5 DEMANDEUR</b> (Cochez l'une des 2 cases)		<input checked="" type="checkbox"/> Personne morale <input type="checkbox"/> Personne physique	
Nom ou dénomination sociale		UNIVERSITE DE REIMS CHAMPAGNE-ARDENNE	
Prénoms			
Forme juridique			
N° SIREN		_____	
Code APE-NAF		_____	
Domicile ou siège	Rue	9 boulevard de la Paix Villa Douce	
	Code postal et ville	[5][1][0][9][7] REIMS Cedex	
	Pays	FRANCE	
Nationalité			
N° de téléphone (facultatif)		N° de télécopie (facultatif)	
Adresse électronique (facultatif)			
<input checked="" type="checkbox"/> S'il y a plus d'un demandeur, cochez la case et utilisez l'imprimé «Suite»			

Remplir impérativement la 2<sup>ème</sup> page

**BREVET D'INVENTION  
CERTIFICAT D'UTILITÉ**

**REQUÊTE EN DÉLIVRANCE**  
page 2/2

**BR2**

REMISE DES PIÈCES  
DATE 25 JUIN 2008  
LIEU 75 INPI PARIS  
N° D'ENREGISTREMENT 0309188  
NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI

DB 540 W / 210502

<b>6 MANDATAIRE (s'il y a lieu)</b>			
Nom		DESAIX	
Prénom		Anne	
Cabinet ou Société		ERNEST GUTMANN-YVES PLASSERAUD S.A.	
N° de pouvoir permanent et/ou de lien contractuel			
Adresse	Rue	3 rue Chauveau-Lagarde	
	Code postal et ville	75 010 PARIS	
	Pays	FRANCE	
N° de téléphone (facultatif)		01 44 51 18 00	
N° de télécopie (facultatif)		01 42 66 08 90	
Adresse électronique (facultatif)		info@egyp.fr	
<b>7 INVENTEUR (S)</b>		Les inventeurs sont nécessairement des personnes physiques	
Les demandeurs et les inventeurs sont les mêmes personnes		<input type="checkbox"/> Oui <input checked="" type="checkbox"/> Non : Dans ce cas remplir le formulaire de Désignation d'inventeur(s)	
<b>8 RAPPORT DE RECHERCHE</b>		Uniquement pour une demande de brevet (y compris division et transformation)	
Établissement immédiat ou établissement différé		<input checked="" type="checkbox"/> <input type="checkbox"/>	
Paiement échelonné de la redevance (en deux versements)		Uniquement pour les personnes physiques effectuant elles-mêmes leur propre dépôt <input type="checkbox"/> Oui <input type="checkbox"/> Non	
<b>9 RÉDUCTION DU TAUX DES REDEVANCES</b>		Uniquement pour les personnes physiques <input type="checkbox"/> Requête pour la première fois pour cette invention (joindre un avis de non-imposition) <input type="checkbox"/> Obtenue antérieurement à ce dépôt pour cette invention (joindre une copie de la décision d'admission à l'assistance gratuite ou indiquer sa référence): AG	
<b>10 SÉQUENCES DE NUCLEOTIDES ET/OU D'ACIDES AMINÉS</b>		<input checked="" type="checkbox"/> Cochez la case si la description contient une liste de séquences	
Le support électronique de données est joint		<input checked="" type="checkbox"/>	
La déclaration de conformité de la liste de séquences sur support papier avec le support électronique de données est jointe		<input checked="" type="checkbox"/>	
Si vous avez utilisé l'imprimé «Suite», indiquez le nombre de pages jointes		1	
<b>11 SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE</b> (Nom et qualité du signataire)  Anne DESAIX CPI - 93.3006		<b>VISA DE LA PRÉFECTURE OU DE L'INPI</b>	



26 bis, rue de Saint Pétersbourg  
75800 Paris Cedex 08  
Téléphone : 33 (1) 53 04 53 04 Télécopie : 33 (1) 42 94 86 54

**BREVET D'INVENTION**  
**CERTIFICAT D'UTILITÉ**  
Code de la propriété intellectuelle - Livre VI

**cerfa**  
N° 11354\*03

**REQUÊTE EN DÉLIVRANCE**

Page suite N° 1.../1...

**BR/SUITE**

REMISSÉ À L'INPI  
DATE **26 JUIL 2003**  
LIEU **75 INPI PARIS**  
**0300188**  
N° D'ENREGISTREMENT  
NATIONAL ATTRIBUÉ PAR L'INPI

Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

08 829 ● W / 010702

<b>Vos références pour ce dossier (facultatif)</b>		B5636 - AD	
<input type="checkbox"/> <b>DÉCLARATION DE PRIORITÉ OU REQUÊTE DU BÉNÉFICE DE LA DATE DE DÉPÔT D'UNE DEMANDE ANTÉRIEURE FRANÇAISE</b>		Pays ou organisation	
		Date	
		N°	
		Pays ou organisation	
		Date	
		N°	
		Pays ou organisation	
		Date	
		N°	
<input checked="" type="checkbox"/> <b>DEMANDEUR (Cochez l'une des 2 cases)</b>		<input checked="" type="checkbox"/> <b>Personne morale</b> <input type="checkbox"/> <b>Personne physique</b>	
Nom ou dénomination sociale		AC-IMMUNE SARL	
Prénoms			
Forme juridique		S.A.R.L.	
N° SIREN			
Code APE-NAF			
Domicile ou siège	Rue	Route de Fenil 16A	
	Code postal et ville	1181061 ST LEGIER	
	Pays	SUISSE	
Nationalité		Suisse	
N° de téléphone (facultatif)			
N° de télécopie (facultatif)			
Adresse électronique (facultatif)			
<input checked="" type="checkbox"/> <b>DEMANDEUR (Cochez l'une des 2 cases)</b>		<input type="checkbox"/> <b>Personne morale</b> <input type="checkbox"/> <b>Personne physique</b>	
Nom ou dénomination sociale			
Prénoms			
Forme juridique			
N° SIREN			
Code APE-NAF			
Domicile ou siège	Rue		
	Code postal et ville		
	Pays		
Nationalité			
N° de téléphone (facultatif)			
N° de télécopie (facultatif)			
Adresse électronique (facultatif)			
<input type="checkbox"/> <b>SIGNATURE DU DEMANDEUR OU DU MANDATAIRE (Nom et qualité du signataire)</b>		<b>VISA DE LA PRÉFECTURE OU DE L'INPI</b>	

Anne DESAIX  
CPI 93.3006

La loi n°78-17 du 6 janvier 1978 relative à l'informatique, aux fichiers et aux libertés s'applique aux réponses faites à ce formulaire.  
Elle garantit un droit d'accès et de rectification pour les données vous concernant auprès de l'INPI

# **VACCIN THERAPEUTIQUE CIBLE CONTRE LA P-GLYCOPROTEINE 170 POUR INHIBER LA RESISTANCE MULTIDROGUES DANS LE TRAITEMENT DES CANCERS**

5

La présente invention s'inscrit dans le cadre de la recherche et de la mise au point de nouveaux agents utiles pour traiter la résistance multidrogues (résistance pléiotropique ou résistance multidrogues) apparaissant chez certains patients lors du traitement de cancers.

10

L'invention concerne en particulier des agents utilisables pour induire une réponse immunitaire chez des patients souffrant de résistance multidrogues en cours de traitement d'un cancer, dans le but d'atténuer, voire de réverser cette résistance. L'invention concerne aussi de tels agents pour prévenir l'apparition de résistance multidrogues.

15

L'invention concerne à cet égard une composition comprenant d'une part un véhicule et d'autre part des conjugués formés par liaison covalente entre une région peptidique et des molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24, ladite partie peptidique étant dérivée d'au moins l'une des boucles extracellulaires de la protéine P-170. Cette composition immunogène, administrée dans des conditions appropriées permet l'induction d'anticorps anti-P-170.

20

L'invention concerne également des procédés d'immunisation utilisant les compositions précédentes à base de conjugués associés à un véhicule pharmaceutiquement acceptable, par exemple des liposomes.

25

L'invention concerne en particulier des procédés d'immunisation dont la mise en œuvre précède, est concomitante ou suit une étape de traitement chimiothérapeutique administré à un patient.

30

L'invention concerne enfin l'utilisation de la composition selon l'invention pour le traitement *in vivo* de la résistance multidrogues, apparaissant chez un patient souffrant d'un cancer traité au moyen de

médicaments anticancéreux, ou le cas échéant pour la prévention d'une telle résistance multidrogues.

Le phénomène de résistance multidrogues (MDR) a été mis en évidence à la fin des années 70 sur des lignées de cellules cancéreuses rendues résistantes à des drogues chimiothérapeutiques notamment des drogues utilisées pour le traitement de cancers. La résistance multidrogues se caractérise par une résistance pléiotropique, vis à vis de drogues chimiothérapeutiques utilisées pour le traitement d'un patient, lorsque ces drogues ont des structures et des spécificités différentes. Parmi les drogues capables de sélectionner ou d'induire la résistance pléiotropique de la cellule cancéreuse, on citera la colchicine, l'adriamycine, l'actinomycine, la vincristine, la vinblastine et la mitoxantrone. D'un point de vue phénotypique la résistance multidrogues se caractérise par une diminution de l'accumulation intracellulaire des drogues cytotoxiques, des modifications physiologiques de la cellule et une surexpression dans la membrane cellulaire de la protéine P-glycoprotéine encore appelée protéine P-gp ou encore protéine P-170 (Van der Bliek et al. 1988. Gene 71(2) : 401-411, Thiebaut et al. 1987 Proc. Natl. Acad. Sci. 84(21) : 7735-7738, Endicott et al. 1989 Annu. Rev. Biochem. 58 : 137-171). La protéine P-170 est responsable d'un flux actif des médicaments hors de la cellule (encore appelé l'efflux actif), ce phénomène étant dépendant de la consommation d'ATP. La reconnaissance par la protéine P-170 et l'excrétion hors de la cellule traitée, médiée par la protéine P-170 d'une grande variété de composés chimiques, de structures et de fonctions diverses, demeurent l'un des aspects les plus énigmatiques de la fonction de cette protéine. L'absence de la mise en évidence d'une caractéristique structurale commune entre les drogues faisant l'objet d'une résistance croisée ne permet pas d'envisager l'élaboration de drogues qui ne seraient pas expulsées, sous l'influence de la protéine P-170.

La résistance multidrogues des tumeurs aux agents de chimiothérapie constitue un problème central en cancérologie médicale.

Tandis que des progrès dans les traitements de soutien sont observés, le problème de la résistance aux drogues demeure un obstacle à l'obtention de meilleurs taux de guérison. On constate que les cellules tumorales peuvent ne pas répondre à la chimiothérapie dès le début du traitement. Cette résistance multidrogues *de novo* est malheureusement fréquente dans plusieurs types de tumeurs solides. On a par ailleurs pu observer un phénomène de résistance acquise, se manifestant au niveau de tumeurs qui, au départ, ont répondu à la chimiothérapie et qui développent ensuite, à plus ou moins court terme, une résistance aux traitements.

Pour être plus efficaces, les traitements anticancéreux ont été associés à des agents modulateurs de la résistance multidrogues également nommés agents révertants pouvant bloquer le flux sortant de drogues médié par la protéine P-170, hors de la cellule et ainsi circonvenir la résistance multidrogues. Les agents révertants existants, tels que le vérapamil, la quinine et la ciclosporine, entraînent une toxicité inacceptable pour le patient lorsqu'ils sont utilisés aux doses nécessaires pour inhiber l'activité d'efflux de la protéine P-170. Par exemple, le vérapamil a rapidement montré ses limites dans le traitement de réversion de cancers du fait de l'apparition chez le patient de dysfonctionnements tels que l'hypotension, l'arythmie cardiaque et l'insuffisance cardiaque congestive lors de son administration aux doses curatives qui sont également les doses limites de toxicité (Miller et coll. 1991. J Clin Oncol 9(1) : 17-24).

Des analogues plus récents, tels que le dexvérapamil, le PSC 833 (dérivé de la ciclosporine) et dernièrement le S9788 des Laboratoires Servier, ont fait l'objet d'essais cliniques ayant pour but de vaincre la résistance multidrogues. Cependant, ces nouveaux agents de réversion connaissent des limites d'utilisation comparables à celles reportées pour l'ancienne génération d'agents de réversion. En effet, les essais de traitement de la résistance multidrogues à l'aide du S9788 (6- [4- [2,2-di (4-fluorophenyl)-éthylamino]-1-piperidinyl]-N,N'-di-2-propenyl-1,3,5-triazine-2,4-diamine), dérivé de triazineaminopiperidine, ont caractérisé les limites

d'utilisation de ce produit suite à l'apparition de phénomènes de toxicité cardiaque, d'arythmie ventriculaire et de torsade de pointe (Stupp et coll. 1998. Ann Oncol 9(11) : 1233-1242). En conséquence, le phénomène de résistance multidrogues est difficilement endigué par les agents de réversion, nouveaux et classiques, du fait de doses de traitement équivalentes aux seuils de toxicité pour le patient devenu réfractaire à la chimiothérapie.

L'immunothérapie, en particulier l'utilisation des anticorps monoclonaux, a aussi été envisagée pour traiter la résistance multidrogues apparaissant chez le patient. Elle a été testée la première fois pour inhiber la formation de tumeurs dans un cancer ovarien à l'aide de l'anticorps monoclonal MRK16 (Tsuruo. 1989. Cancer Treat Res 48 : 1811-1816). Plus récemment, l'immunothérapie monoclonale dans le traitement de la résistance multidrogues a été approfondie par Mechetner et Roninson (1992. Proc Natl Acad Sci USA vol.89 pp.5824-5828). En effet, des anticorps monoclonaux UIC2 dirigés contre un épitope extracellulaire de la P-glycoprotéine humaine ont été obtenus et testés *in vitro* sur des lignées cellulaires résistantes aux anticancéreux. Il a alors été montré que l'effet inhibiteur, *in vitro*, des anticorps monoclonaux UIC2 est comparable à celui du vérapamil employé aux doses cliniques maximales (3µM). Les anticorps monoclonaux anti-P-170 exercent leur effet par une inhibition de l'activité ATPasique de la protéine P-170 ainsi que par l'inhibition de la liaison des médicaments à la protéine P-170.

Une immunothérapie appropriée, fondée sur l'injection d'anticorps monoclonaux au patient, peut avoir certains avantages dans la mesure où elle peut éliminer les cellules résistantes résiduelles d'une tumeur. Cependant, la méconnaissance de la spécificité, de la toxicité, de l'efficacité ainsi que du mécanisme d'action des anticorps limitent l'utilisation de cette approche pour vaincre la résistance multidrogues due à la surexpression de la protéine P-170. En particulier, ne sont pas maîtrisés dans l'immunothérapie monoclonale les effets secondaires liés aux



réactions immunes anti-anticorps de souris ou de lapin ainsi que les difficultés liées au défaut d'humanisation des anticorps monoclonaux.

La présente invention a donc pour but de proposer une stratégie alternative aux traitements déjà disponibles de la résistance multidrogués dans le cancer, en vue de remédier, au moins en partie, aux inconvénients de traitements connus de la résistance multidrogués. L'invention propose à ce titre, une immunothérapie fondée sur l'induction d'auto-anticorps polyclonaux, spécifiques de la glycoprotéine-P (Protéine P-170). Cette immunothérapie est obtenue en utilisant la capacité antigénique, de conjugués comprenant des peptides dérivés d'au moins l'une des boucles extracellulaires de la protéine P-170, à induire des anticorps chez un patient lorsque ces peptides sont présentés et administrés sous une forme permettant ou favorisant l'expression de leur capacité antigénique, et notamment lorsqu'ils sont associés à un véhicule pharmaceutiquement acceptable. En particulier les anticorps sont des auto-anticorps induits contre la P-170 humaine.

L'expression « conjugué » correspond, selon l'invention, à un réactif formé par liaison covalente entre des molécules d'acides gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24 et des séquences d'acides aminés telles que décrites dans la présente invention, pour former une molécule mixte lipido-peptidique. La séquence peptidique, obtenue notamment par synthèse en phase solide, est couplée de manière covalente aux molécules d'acides gras constituant la région lipidique de la molécule.

La glycoprotéine-P ou protéine P-170 est une phospho-glycoprotéine membranaire de 170 kDa identifiée par Juliano et Ling (1976. Biochim Biophys Acta 455(1) : 152-162). La protéine P-170 murine est constituée de 1276 acides aminés formant deux moitiés équivalentes. Les domaines hydrophobes de la molécule sont numérotés de 1 à 12 et sont impliqués dans le flux sortant de drogues chimiothérapeutiques. Les boucles extracellulaires 1, 2 et 4 de la protéine P-170 murine ont été retenues pour leur topologie extracellulaire prononcée préjugant de leur caractère

antigénique. De manière équivalente, la protéine P-170 humaine (Chen et al. 1986 Cell. 47(3) : 381-389) est une protéine de 1280 acides aminés constituée de deux domaines homologues comprenant chacun six domaines en hélice transmembranaires ainsi qu'un site de liaison nucléotidique. Les régions hydrophobes de ces domaines transmembranaires forment des boucles extracellulaires considérées comme les fragments de reconnaissance de la protéine P-170 depuis l'extérieur de la cellule. Les boucles extracellulaires 1, 4 et 6 de la protéine P-170 humaine ont aussi été retenues comme ayant un pouvoir antigénique élevé du fait de leurs situations extracellulaires particulièrement marquées.

L'immunothérapie mise en œuvre dans le cadre de l'invention complète la thérapie chimique du cancer pour permettre aux effets traitants des drogues chimiothérapeutiques de se manifester.

Conformément à l'acception usuelle dans le cadre de l'invention, le « cancer » se définit par deux caractéristiques principales : la croissance et la prolifération cellulaire non régulées par des signaux externes et la capacité d'envahir les tissus ainsi que, le cas échéant, la capacité de former des métastases en colonisant des sites à distance.

Ces caractéristiques sont la conséquence des propriétés intrinsèques des cellules cancéreuses, c'est-à-dire de leur instabilité caryotypique et génomique, de leur prolifération incontrôlée, de leur pouvoir métastatique s'accompagnant de l'acquisition de nouveaux phénotypes ainsi que de l'activation et de la dérégulation d'oncogènes dans lesdites cellules cancéreuses. On entend donc par « cancer » dans le cadre de la présente invention toute phase de la croissance ou de la prolifération cellulaire ayant les caractéristiques ci-dessus, évoluant notamment vers le développement de tumeurs primaires et/ou de tumeurs métastatiques (tumeurs secondaires).

De plus, au sens de la présente invention, on entend par « traitement de la résistance multidrogués » l'ensemble des soins médicaux

destinés à combattre la résistance multidrogues pour en limiter les conséquences, éviter la mort et de préférence rétablir une sensibilité aux médicaments anticancéreux. A ce titre, l'objectif du traitement de la résistance multidrogues est idéalement à visée curative de la résistance multidrogues, en induisant une réversion complète vers un phénotype cellulaire sensible à la chimiothérapie. Cette réversion peut néanmoins être partielle : dès lors, le traitement de la résistance multidrogues va s'avérer palliatif permettant une rémission prolongée du patient. Le traitement de la résistance multidrogues se caractérise également par son pouvoir prophylactique permettant de prévenir l'apparition de résistances multidrogues *de novo* ou acquise, chez le patient.

L'invention concerne donc en particulier, une composition immunogène comprenant d'une part un véhicule, d'autre part en tant que structure antigénique, des conjugués comprenant au moins un peptide dérivé de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170, chaque peptide étant associé à plusieurs molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24, et présentant dans cette association, tout ou partie de la conformation de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170 pour permettre, dans des conditions d'administration appropriées, l'induction d'anticorps anti-P-170.

Dans le contexte de l'invention, l'expression « véhicule » d'une composition immunogène désigne tout agent assurant le transport des structures antigéniques dans le système immunitaire. En particulier, un véhicule conforme à l'invention pourra être constitué de liposomes, de protéines membranaires bactériennes telles que les OMPC de *Neissera meningitidis*, TraT d'*Escherichia coli*, de protéines Omp d'entérobactéries, de nanoparticules, de miscelles, de particules d'or, de microbilles et de virosomes.

Au sens de la présente invention, le terme « peptide dérivé » de la protéine P-170 désigne tout ou partie de la séquence d'acides aminés composant chaque boucle extracellulaire de la protéine P-170, dès lors que

ledit. « peptide dérivé » possède au moins un épitope de la boucle extracellulaire dont il dérive. Un peptide dérivé d'une boucle extracellulaire a avantageusement entre 5 et 50 résidus d'acides aminés, de préférence entre 5 et 40, ou entre 10 et 30, avantageusement entre 10 et 25 résidus.

5 Entrent dans le cadre de cette définition, (1) des peptides dont la séquence d'acides aminés est identique à la séquence correspondante de la boucle extracellulaire dont ils dérivent ou (2) des peptides dont la séquence d'acides aminés est modifiée par rapport à la séquence de la boucle extracellulaire dont ils dérivent, ladite modification pouvant consister en une  
10 mutation ponctuelle par insertion, délétion ou substitution, en particulier substitution conservative, d'un ou plusieurs résidus dès lors que le peptide ainsi constitué reste porteur d'épitope de la protéine P-170. En particulier une mutation acceptable est une mutation qui ne perturbe pas la conformation du peptide modifié lorsqu'il est inclus dans la composition de  
15 l'invention. Ceci peut être vérifié par la capacité du peptide modifié à induire des anticorps lorsqu'il est formulé dans une composition conformément à l'invention.

Les peptides de l'invention sont obtenus de préférence par synthèse chimique, en particulier par mise en œuvre des méthodes décrites ci-après.

20 Dans le contexte de l'invention, l'expression « boucle extracellulaire » de la glycoprotéine-P (ou Protéine P-170) désigne chaque séquence d'acides aminés de la protéine P-170 ayant une topologie extracellulaire ou une relation significative avec le milieu extracellulaire pour pouvoir être sélectionnée en tant que séquence porteuse d'épitope de  
25 cette protéine.

Les séquences d'acides aminés formant les peptides synthétiques utilisés dans le cadre de l'invention peuvent être en tant que telles antigéniques, ou être antigéniques dès lors qu'elles sont présentées dans une conformation telle qu'elles conservent la conformation de la séquence  
30 d'acides aminés qui leur correspond dans la boucle extracellulaire dont dérive le peptide, ou une conformation suffisamment similaire pour conférer

au peptide formé une capacité à induire la production d'anticorps dans des conditions d'administration appropriées. La capacité à induire la production d'anticorps pourra par exemple être vérifiée chez la souris immunisée avec les peptides préparés dans le cadre de l'invention ou par tout autre moyen connu. Ainsi les peptides de l'invention ont avantageusement, dans la composition immunogène, une conformation tridimensionnelle telle qu'elle reproduit la conformation de la partie de boucle extracellulaire dont dérive le peptide, ou qu'elle est suffisamment similaire à cette dernière, pour conférer à la composition formée, sa capacité immunogène. La présentation appropriée des peptides résulte avantageusement de leur association avec les autres constituants de la composition immunogène.

Cette faculté à induire la production d'anticorps est en particulier obtenue lorsque les peptides de l'invention sont des peptides synthétisés et modifiés pour se présenter sous la forme de conjugués, associés à un véhicule approprié, en particulier des liposomes.

Les conjugués selon l'invention correspondent aux structures antigéniques transportées par le véhicule dans la composition immunogène. Dans le contexte de l'invention, l'expression « structure antigénique » désigne des molécules capables de réagir avec des anticorps pour former des complexes antigène/anticorps. Ladite « structure antigénique » de la composition immunogène a, ou non, en tant que telle la capacité d'induire un phénomène d'immunogénicité correspondant à la formation d'anticorps spécifiques d'un antigène donné.

Dans le cadre de la présente invention, les séquences d'acides aminés correspondant aux séquences des boucles extracellulaires (représentées en grandes lettres) peuvent être allongées notamment à leur(s) extrémité(s) au moyen de résidus d'acides aminés (représentés dans les peptides illustrés ci-après en petites lettres majuscules) sur lesquels les résidus d'acides gras sont couplés. Différentes séquences de conjugués de l'invention couplant séquences d'acides aminés et molécules

d'acide gras sont représentées sous cette forme dans les tableaux qui suivent.

Avantageusement, les molécules d'acide gras de chaîne carbonée C12, C13, C14, C15, C16, C17, C18, C19, C20, C21, C22, C23 ou C24 sont de préférence des molécules d'acide palmitique en C16. Les chaînes carbonées des molécules d'acide gras comprises entre C12 et C24 sont linéaires ou ramifiées. De préférence, les molécules d'acide gras ont des chaînes carbonées linéaires. En revanche, les molécules d'acide gras ne peuvent être ni monoinsaturées ni polyinsaturées en raison d'incompatibilité réactionnelle lors de la synthèse peptidique en particulier durant la dernière étape de déprotection en présence d'acide fort.

De façon préférée, chaque conjugué comprend au moins quatre molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24, les molécules d'acides gras étant, de préférence également réparties aux extrémités N- et C- terminales des peptides. Selon les acides gras d'autres répartitions peuvent être envisagées y compris dans l'intérieur de la séquence d'acides aminés. Ces peptides sont également couplés de façon covalente aux molécules d'acide gras.

Préférentiellement, les peptides, dans les conjugués, sont chacun couplés à quatre molécules d'acide palmitique, ils sont donc tétrapalmitoylés.

De préférence deux molécules d'acide palmitique sont couplées à l'extrémité N-terminale et deux molécules d'acide palmitique sont couplées à l'extrémité C-terminale du peptide.

Dans un mode de réalisation encore préféré, les peptides des conjugués comprennent des séquences d'acides aminés dérivées d'au moins deux boucles, de préférence de trois boucles extracellulaires de la protéine P-170.

A titre d'exemples, ces conjugués, comprennent des peptides dérivés de la boucle extracellulaire 1 (mpp1), et d'au moins une des boucles extracellulaires 2 (mpp2) ou 4 (mpp4) de la protéine P-170 murine,

caractérisées par leur séquence, leur masse moléculaire et leur pureté après synthèse selon le protocole expérimental décrit ci-après dans le tableau I.

Tableau I :

Nom des conjugués	Séquence en acides aminés	Masse moléculaire calculée	Masse moléculaire observée	Pureté (%)
mpp1	K-G-GNMTDSFTKAEASILPSITNQ SGPNSTLIISNSSLEEE-G-K-K-NH <sub>2</sub>	5436	5437	91.6
mpp2	K-G-KVLTSFTNKELAYAK-G-K-K-NH <sub>2</sub>	3293	3293	93.8
mpp4	K-G-SRDDDMETKRQEN-G-K-K-NH <sub>2</sub>	3190	3188	95.3

5

Les masses moléculaires calculées et observées des peptides dérivés des boucles extracellulaires 1, 2 et 4 de la protéine P-170 murine ont été obtenues par analyse par spectrométrie de masse soit :

10

- [M+H<sup>+</sup>] pour la masse moléculaire calculée,
- MALDI-TOF et PDMS-TOF pour la masse moléculaire mesurée, i.e. (Matrix Assisted Lazer Desorption Ionization – Time of Flight) (Plasma Desorption Mass Spectrometry – Time of Flight).

15

De plus les séquences en acides aminés sont également analysées par hydrolyse des aliquots dans HCl 6N/phénol à 110°C afin de vérifier le nombre d'acides aminés attendu et obtenu (attendu/obtenu) :

mpp 1, A (2/1.5), D (5/4.4), E (5/6.6), F (1/0.6), G (4/3.4), I (4/3.6), K (4/4.0), L (3/3.5), M (1/0.7), P (2/1.8), T (4/3.0), S (8/7.4).

20

mpp 2, A (2/2.3), D (1/1.2), E (2/2.4), F (1/1.0), G (2/2.1), K (6/6.0), L (2/2.1), S (1/0.9), V (1/1.0), Y (1/1.0).

mpp 4, D (5/5.0), E (3/3.1), G (2/2.0), K (4/3.7), S (1/0.9), R (2/1.9).

Selon un mode de réalisation particulièrement avantageux de l'invention, les conjugués comprennent des peptides dérivés de la boucle extracellulaire 1 (hpp1) (hpp : human palmitoyl peptide) et d'au moins une

des boucles extracellulaires 4 (hpp4) et 6 (hpp6) de la protéine P-170 humaine. Les peptides des conjugués comprennent donc des séquences d'acides aminés dérivées des boucles extracellulaires 1(hpp1) et 4 (hpp4) ou des boucles extracellulaires 1 (hpp1) et 6 (hpp6).

5 De préférence, les conjugués de la composition immunogène comprennent des peptides dérivés des trois boucles 1 (hpp1), 4 (hpp4) et 6 (hpp6) de la protéine P-170 humaine.

Etant donné la longueur de 47 acides aminés de la boucle 1 de la protéine P-170, des peptides dérivés de cette boucle peuvent résulter de la  
10 division en trois fragments de ladite boucle 1, obtenus par coupure au niveau des sites de glycosylation. Les trois peptides dérivés donnent lieu aux trois conjugués suivants hpp1a, hpp1b et hpp1c dont on peut réaliser la synthèse. D'autres peptides peuvent être des fragments de ces trois peptides, contenant un ou plusieurs épitopes. Dès lors, les conjugués selon  
15 la présente invention comprennent donc tout ou partie des peptides dérivés de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170 humaine correspondant aux trois peptides résultant de la coupure de ladite boucle 1 au niveau des sites de glycosylation.

Les séquences peptidiques des conjugués sont utilisables en tant  
20 que telles pour la préparation de compositions immunogènes selon l'invention en particulier en association avec des liposomes. Les peptides de ces conjugués sont respectivement choisis parmi les séquences d'acides aminés suivantes :

- pour la boucle 1 :  
25 GEMTDIFANAGNLEDLLMSNITNRSDINDTGFFMNLE  
EDMTRYAYYYS
- pour la boucle 1a : GEMTDIFANAGNLEDLLMS
- pour la boucle 1b : NITNRSDINDTGFF
- pour la boucle 1c : MNLEEDMTRYAYYYS
- 30 - pour la boucle 4 : FSRIIGVFTRIDDPETKRQNSNLFS
- pour la boucle 4a : FTRIDDPETKRQNSNLFS



- pour la boucle 6 : FRFGAYLVAHKLMSFED

Pour la boucle extracellulaire 1, on utilisera avantageusement les trois peptides 1a, 1b et 1c dans une même composition. Alternativement les peptides 1a et 1b ou 1a et 1c ou 1b et 1c seront mis en œuvre.

5 Le tableau II récapitule les séquences en acides aminés des conjugués correspondant aux boucles extracellulaires 1, 4 et 6 de la protéine P-170 humaine. Les séquences en acides aminés correspondant aux séquences des peptides dérivés sont en grandes lettres alors que les petites lettres correspondent aux acides aminés ajoutés sur lesquels les

10 molécules d'acide gras sont couplées.

La séquence, la masse moléculaire et la pureté des peptides décrits dans le tableau II peuvent être contrôlées par les techniques décrites ci-dessus pour les peptides du Tableau I.

15 Un peptide dérivé d'une boucle extracellulaire a avantageusement une pureté égale ou supérieure à 90%, avantageusement comprise entre 91% et 98%, mesurée en chromatographie HPLC après la synthèse.

Tableau II :

Nom des conjugués	Séquence en acides aminés de la P-170 humaine
Hpp1	K-G-GEMTDIFANAGNLEDLLMSNITNRSDINDTGFFMNLE EDMTRYAYYYS-G-K-K-NH <sub>2</sub>
Hpp1a	K-G-GEMTDIFANAGNLEDLLMS-G-K-K-NH <sub>2</sub>
Hpp1b	K-G-NITNRSDINDTGFF-G-K-K-NH <sub>2</sub>
Hpp1c	K-G-MNLEEDMTRYAYYYS-G-K-K-NH <sub>2</sub>
Hpp4	K-G-FSRIIGVFTRIDDPETKRQNSNLFS-G-K-K-NH <sub>2</sub>
Hpp4a	K-G-FTRIDDPETKRQNSNLFS-G-K-K-NH <sub>2</sub>
Hpp6	K-G-FRFGAYLVAHKLMSFED-G-K-K-NH <sub>2</sub>

20 De façon préférée et comme illustrée au tableau II, les séquences d'acides aminés des boucles extracellulaires des peptides des conjugués

sont allongées en position N- et/ou C-terminale par un ou plusieurs résidus d'acides aminés pour permettre l'association aux molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24.

5 L'association desdits peptides aux acides gras peut être réalisée exclusivement en position N-terminale ou alternativement exclusivement en position C-terminale. Avantageusement, dans les conjugués, l'association des peptides aux acides gras est réalisée en position N-terminale et C-terminale des séquences peptidiques, en particulier pour donner des séquences tétrapalmitoylées.

10 Alternativement ou cumulativement, on peut envisager d'associer des acides gras à des résidus internes dans la séquence peptidique.

Les résultats expérimentaux ci-après montrent que l'association de peptides particuliers à uniquement deux molécules d'acide palmitique peut ne pas conduire à l'expression d'une réponse immunogène. Ceci traduit la  
15 nécessité de sélectionner les acides gras pour conférer aux conjugués formés, la conformation nécessaire à l'induction d'une réponse immunitaire.

Une attention particulière est également apportée à la synthèse des conjugués selon l'invention et en particulier à leur région peptidique. En effet, les travaux précédents de Tosi et coll. (1995) ont mis en évidence  
20 que la séquence peptidique de mpp1, qui est le plus long des conjugués avec 43 acides aminés, ne permettait pas l'obtention d'une réponse immunitaire. En l'absence d'explications et d'hypothèses de travail sur ce constat, les inventeurs ont révélé, dans le cadre de la présente invention, le rôle essentiel d'une synthèse peptidique très précise. Les inventeurs ont  
25 donc développé et montré qu'une méthode de synthèse améliorée permettant une production plus efficace de certains acides aminés en évitant leur implication dans des réactions de terminaison précoce permettait d'obtenir en particulier une séquence mpp1 immunoréactive. Les conjugués selon l'invention peuvent donc être obtenus sous une forme  
30 appropriée pour réaliser la composition immunogène de l'invention par une synthèse sur support solide selon la stratégie Boc/benzyle. En l'espèce, les

peptides correspondant aux séquences des boucles extracellulaires 1, 2 et 4 de la P-170 murine ont donc été synthétisés par un synthétiseur de peptide « Applied Biosystems 430A » utilisant le tertibutyloxycarbonyl/benzyl ou stratégie Boc/benzyle et *in situ* une activation par le (N-[ (1H – benzotriazol – 1 – yl) (diméthylamino) méthylène] – N – méthylméthanaminium hexafluorophosphate N-oxyde.

Pour former les compositions immunogènes de l'invention à partir des susdits conjugués, on choisit avantageusement les liposomes comme véhicule pour présenter les conjugués dans la composition de la présente invention.

On entend par « liposomes » au sens de la présente invention une particule sphérique artificielle constituée d'une ou plusieurs couches de phospholipides, assurant la présentation aux cellules du système immunitaire des peptides porteurs des épitopes et dérivés des boucles extracellulaires de la glycoprotéine-P (P-170).

La composition selon la présente invention comprend avantageusement les conjugués et les liposomes dans un rapport molaire compris entre 1/10 et 1/1000, de préférence entre 1/50 et 1/500, avantageusement dans un rapport molaire de 1/250.

Avantageusement, les liposomes sont préparés en mélangeant le dimyristoylphosphatidylcholine (DPMC) , le dimyristoylphosphatidylglycerol (DMPG) et le cholestérol dans un rapport molaire respectivement de 0.9 : 0.1 : 0.7. Les produits utilisés supra sont de préférence d'origine synthétique afin d'éviter les possibilités de contamination par des endotoxines, prions ou virus. Par exemple, les phospholipides DMPC et DMPG sont d'origine synthétique (Avanti Polar Lipids USA) et le cholestérol, de pureté à 98%, est d'origine animale. Le monophosphoryl lipide A (MPLA), également d'origine synthétique, et connu pour accroître la réponse immunitaire (Fries et coll. 1992. Proc Natl Acad Sci 89(1) : 358-362) a été ajouté et testé à des liposomes dans une concentration de 40µg par µmole de phospholipides.

peptides correspondant aux séquences des boucles extracellulaires 1, 2 et 4 de la P-170 murine ont donc été synthétisés par un synthétiseur de peptide « Applied Biosystems 430A » utilisant le tertibutyloxycarbonyl/benzyl ou stratégie Boc/benzyle et *in situ* une activation par le (N-[ (1H - benzotriazol - 1 - yl) (diméthylamino) méthylène] - N - méthylméthanaminium hexafluorophosphate N-oxyde.

Pour former les compositions immunogènes de l'invention à partir des susdits conjugués, on choisit avantageusement les liposomes comme véhicule pour présenter les conjugués dans la composition de la présente invention.

Avantageusement, lesdits conjugués sont présents à la surface des liposomes.

On entend par « liposomes » au sens de la présente invention une particule sphérique artificielle constituée d'une ou plusieurs couches de phospholipides, assurant la présentation aux cellules du système immunitaire des peptides porteurs des épitopes et dérivés des boucles extracellulaires de la glycoprotéine-P (P-170).

La composition selon la présente invention comprend avantageusement les conjugués et les liposomes dans un rapport molaire compris entre 1/10 et 1/1000, de préférence entre 1/50 et 1/500, avantageusement dans un rapport molaire de 1/250.

Avantageusement, les liposomes sont préparés en mélangeant le dimyristoylphosphatidylcholine (DPMC), le dimyristoylphosphatidylglycerol (DMPG) et le cholestérol dans un rapport molaire respectivement de 0.9 : 0.1 : 0.7. Les produits utilisés supra sont de préférence d'origine synthétique afin d'éviter les possibilités de contamination par des endotoxines, prions ou virus. Par exemple, les phospholipides DMPC et DMPG sont d'origine synthétique (Avanti Polar Lipids USA) et le cholestérol, de pureté à 98%, est d'origine animale. Le monophosphoryl lipide A (MPLA), également d'origine synthétique, et connu pour accroître la réponse immunitaire (Fries et coll. 1992. Proc Natl Acad Sci 89(1): 358-362) a été ajouté et testé à des liposomes dans une concentration de 40µg par µmole de phospholipides.

La composition selon la présente invention comprend en outre au moins un composant choisi parmi des adjuvants. Le terme « adjuvant » est utilisé dans le contexte de la présente invention pour désigner un produit permettant un stimuli non spécifique des réponses immunes et augmentant l'antigénicité des structures antigéniques. L'adjuvant agirait en mobilisant les cellules phagocytaires vers le lieu de dépôt des structures antigéniques et en assurant un relargage plus lent des antigènes, ce qui prolonge la stimulation du système immunitaire.

En particulier, les adjuvants utilisés dans la présente composition immunogène sont choisis dans le groupe consistant en Alum, phosphate de calcium, interleukine 1, monophosphoryl lipide A (MPLA) et/ou microcapsules de protéines et de polysaccharides. Avantageusement, l'Alum est l'adjuvant utilisé dans le cadre de la présente invention.

De telles compositions immunogènes sont préparées sous la forme de solutions liquides, ou de suspensions injectables, ou encore sous une forme solide adaptée à la mise en solution préalable à l'injection dans le cadre, par exemple, d'un kit d'exploitation de la présente composition.

La présente invention concerne non seulement la composition immunogène considérée en tant que telle et définie supra, mais également la mise en œuvre de cette composition dans des méthodes d'immunisation selon l'invention.

La présente invention porte donc sur une méthode d'immunisation comprenant une première administration, notamment par injection de la composition immunogène selon l'invention, et une administration de rappel de ladite composition (ou booster) par exemple de deux injections successives. Les injections de rappel, exposant plusieurs fois le même antigène, induisent une réponse immunitaire secondaire forte. L'exposition répétée de peptides dérivés des boucles extracellulaires de la protéine P-170 auprès du système immunitaire induit une mémoire immunologique ainsi que des réponses secondaires ultérieures rapides et élevées en titre d'anticorps.

Plus particulièrement, dans la présente méthode d'immunisation les injections chez l'humain sont réalisées à 1 mois d'intervalle.

Selon un mode de réalisation, l'immunisation par la composition selon l'invention peut être mise en œuvre de manière concomitante ou  
5 précédent les traitements anticancéreux administrés aux patients. De préférence, l'immunisation précède le traitement de chimiothérapie afin de prévenir et anticiper l'apparition d'un phénotype de résistance multidrogues chez le patient. Ce plan de traitement sera préféré à une immunisation concomitante aux traitements chimiothérapeutiques lorsque le diagnostic et  
10 l'évolution du cancer permettent une prise en charge thérapeutique curative (chimiothérapie) décalée d'au moins 30 jours à compter de la date de diagnostic. Une prise en charge tardive du cancer n'empêche pas l'utilisation de la méthode d'immunisation par la composition de la présente invention. En effet, l'association dans le même temps du traitement  
15 anticancéreux et de l'immunisation par ladite composition immunogène induit néanmoins une réponse immunitaire pour la production d'auto-anticorps anti-P-170 ayant un effet curatif ou palliatif sur l'apparition du phénotype de résistance multidrogues. L'effet curatif de l'immunisation par la présente composition s'illustre par une réversion du phénotype de  
20 résistance multidrogues. Dans le contexte de l'invention, l'expression « réversion » du phénotype de résistance multidrogues désigne le passage d'un phénotype de résistance multidrogues à un phénotype dit sensible aux traitements chimiothérapeutiques.

Par « chimiothérapie », « anticancéreux » ou « drogues  
25 chimiothérapeutiques », l'on entend au sens de la présente invention, tout traitement curatif ou palliatif de tumeurs primaires ou secondaires à base d'agents cytotoxiques. La chimiothérapie requiert généralement plusieurs cycles de traitement.

Dans le cadre d'une méthode d'immunisation précédant le traitement  
30 de chimiothérapie, la mise en œuvre de la première injection de la

composition selon la présente invention précède d'au moins 60 jours, de préférence 63 et 67 jours, le début du traitement chimiothérapeutique.

Les compositions selon l'invention sont administrables par voie topique, par voie systémique (orale, nasale et autres voies muqueuses) et/ou par voie parentérale (intraveineuse, sous-cutanée, intramusculaire ou intra-péritonéale) ou par combinaison de ces voies et induisent effectivement une réponse immune protectrice contre la résistance multidrogues. La composition est formulée de manière à permettre une administration aisée par les diverses voies ci-dessus. En particulier, le choix des composés auxiliaires (agent mouillant, émulsifiant ou tampon) est dicté par le mode d'administration choisi.

Avantageusement, l'immunisation est réalisée grâce à une administration par voie intramusculaire et intra-péritonéale respectivement chez l'homme et chez la souris.

La présente invention porte en outre sur une composition immunogène comprenant d'une part un véhicule et d'autre part des conjugués comprenant au moins un peptide dérivé de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170, chaque peptide étant associé à plusieurs molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24 lesdits conjugués présentant tout ou partie de la conformation de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170, pour la réversion de la résistance multidrogues apparaissant chez un patient atteint d'un cancer.

Cette composition est particulièrement adaptée aux traitements des tumeurs solides exprimant le gène MDR1 codant pour la protéine P-170 humaine.

En particulier, il est prévu lors des phases cliniques I/II de tester la présente composition vaccinale chez des patients porteurs de tumeurs solides de type cancer du sein, du foie, du colon, de l'intestin, de la prostate, de la vessie, du cerveau mais également la leucémie et le myélome. Les patients choisis pour cette étude clinique seront sélectionnés sur des critères de non-immunodépression et de tolérance à un traitement

composition selon la présente invention précède d'au moins 60 jours, de préférence 63 et 67 jours, le début du traitement chimiothérapeutique.

Les compositions selon l'invention sont administrables par voie topique, par voie systémique (orale, nasale et autres voies muqueuses) et/ou par voie parentérale (intraveineuse, sous-cutanée, intramusculaire ou intra-péritonéale) ou par combinaison de ces voies et induisent effectivement une réponse immune protectrice contre la résistance multidrogues. La composition est formulée de manière à permettre une administration aisée par les diverses voies ci-dessus. En particulier, le choix des composés auxiliaires (agent mouillant, émulsifiant ou tampon) est dicté par le mode d'administration choisi.

Avantageusement, l'immunisation est réalisée grâce à une administration par voie intramusculaire et intra-péritonéale respectivement chez l'homme et chez la souris.

La présente invention porte en outre sur une composition immunogène comprenant d'une part un véhicule et d'autre part des conjugués comprenant au moins un peptide dérivé de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170, chaque peptide étant associé à plusieurs molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24 lesdits conjugués présentant tout ou partie de la conformation de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170, pour la réversion de la résistance multidrogues apparaissant chez un patient atteint d'un cancer.

Cette composition est particulièrement adaptée aux traitements des tumeurs solides exprimant le gène MDR1 codant pour la protéine P-170 humaine.

En particulier, il est prévu lors des phases cliniques I/II de tester la présente composition vaccinale chez des patients porteurs de tumeurs solides de type cancer du rein, du foie, du colon, de l'intestin, de la prostate, du sein, de la vessie, du cerveau, du sang (leucémie) et/ou des tissus médullaires (myélome). Les patients choisis pour cette étude clinique seront sélectionnés sur des critères de non-immunodépression et de tolérance à un traitement



standard. Parallèlement à ces essais, sera effectuée une étude pharmacodynamique et de tolérance chez ces mêmes patients. Enfin, la composition selon la présente invention sera testée directement chez des patients exprimant spontanément une résistance multidrogues afin d'évaluer cliniquement chez l'homme le taux de réversion du phénotype de résistance multidrogues.

La présente invention est illustrée sans pour autant être limitée, par les figures suivantes :

- Figure 1 : représentation des peptides synthétiques correspondant aux fragments extracellulaires de la protéine P-170 de souris, couplés à quatre molécules d'acide palmitique (C16) par molécule de peptide.
- Figure 2 : schématisation de la stratégie de synthèse Boc/benzyle des peptides sur support solide.
- Figure 3 : protocole de chimiothérapie après immunisation et injection de cellules P388R chez la souris.
- Figure 4 : représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp2. Les anticorps anti-mpp1, mpp2, mpp4 ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murins spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2µg Ig/ml.
- Figure 5 : représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp4. Les anticorps anti-mpp1, mpp2, mpp4 ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murins spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme

représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2 $\mu$ g Ig/ml.

- Figure 6 : représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp3. Les anticorps anti-mpp1, mpp2, mpp4 ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murins spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2 $\mu$ g Ig/ml.

- Figure 7 : représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp1. Les anticorps anti-mpp1, mpp2, mpp4 ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murins spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2 $\mu$ g Ig/ml.

- Figure 8 : Temps de survie des souris immunisées par Lp1 et Lp2. Au temps 0, 10<sup>6</sup> P388R cellules chimiorésistantes ont été inoculées. Aux jours 1, 10 et 22, 5,5mg/kg de doxorubicine et aux jours 4 et 14, 2,5mg/kg de vinblastine ont été injectés.

## I – Matériels et méthodes

I-1 Préparation des conjugués formés par liaison covalente entre la région peptidique et les molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24.

La synthèse des peptides peut être réalisée sur un synthétiseur de peptides, par exemple un synthétiseur « Applied Biosystem 430A » en utilisant le (13,14) tertibutyloxycarbonyl/benzyl et *in situ* une activation par le (N- [ (1H – benzotriazol – 1 – yl) (diméthylamino) méthylène] – N – méthylméthanaminium hexafluorophosphate N-oxyde (Schölzer M. et al Science 1992, 256 (5054) : 221-225), puis couplés de façon covalente avec quatre molécules d'acides palmitique par molécule de peptide (figure 1).

Une méthode de synthèse améliorée permettant une production plus efficace de certains acides aminés en évitant leur implication dans des réactions de terminaison précoce a été développée. Ceci est particulièrement intéressant dans le cas de mpp1 du fait de sa longueur (43 acides aminés). Les peptides murins mpp1, mpp2 et mpp4 ont notamment été synthétisés et les résultats de la synthèse (analyse de la séquence des peptides, masse moléculaire, et pureté) ont été rapportés au Tableau 1 *supra*, chaque peptide ayant été contrôlé pour sa séquence par analyse des acides aminés après hydrolyse acide totale, pour sa masse moléculaire par analyse de spectrométrie de masse et pour sa pureté par HPLC.

Selon cette méthode, la synthèse des conjugués repose sur l'élaboration sur résine de la séquence peptidique voulue, puis la déprotection des fonctions amines des lysines N et C-terminales afin de les coupler avec les acides gras à chaîne carbonée comprise entre C12 et C24. L'étape finale est le clivage par l'acide fluorhydrique anhydre. Les conjugués ont été obtenus en utilisant la stratégie Boc/benzyle. L'approche optimale consiste à élaborer la séquence peptidique sur la phase solide puis à coupler un acide gras activé sur une fonction amine (ou thiol) déprotégée sélectivement. Si l'acide gras est introduit à l'extrémité N-terminale, le peptide ne nécessite pas d'aménagements fonctionnels particuliers. Par contre l'introduction de l'acide gras en position C-terminale s'effectue en général sur la fonction amino ε d'une chaîne latérale de lysine. En stratégie Boc/benzyle, il est nécessaire d'introduire l'acide aminé Boc-L-Lys(Fmoc)-OH lors de la synthèse du peptide. Après avoir élaboré toute la

séquence, la fonction amino est déprotégée puis acylée avec l'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24. Le conjugué est enfin déprotégé et coupé de la résine en présence d'un acide fort, l'acide fluorhydrique anhydrique (Figure 2).

5

### I-3 Purification et présentation des conjugués sur les liposomes

Les conjugués une fois synthétisés sont purifiés par RP-HPLC ou chromatographie liquide à haute performance à polarité de phase inversée. Cette étape de purification est rendue délicate en raison de la présence de chaîne lipidique qui entraîne un élargissement des pics chromatographiques et des problèmes de solubilité. L'isolement du produit attendu, des impuretés formées lors de l'élongation du peptide peut être délicat et conduire à des rendements faibles. En outre, la purification peut être difficile dans la mesure où l'acide gras est situé en position C-terminale. En effet, dans ce cas le produit désiré mais aussi les impuretés portent la partie lipophile à l'origine des difficultés chromatographiques. De plus, cette stratégie fait intervenir en fin de synthèse une étape de coupure et de déprotection en milieu fort. Ce traitement limite le choix de la partie lipophile (Deprez et coll. 1996. Vaccine 14(5) : 375-382 ; Stöber et coll. (1997) Bioorg. Med. Chem. 5(1) : 75-83).

La présentation des conjugués à la surface des liposomes est obtenue de manière mécanique. En effet, les conjugués mélangés aux liposomes s'enchassent au sein de la membrane phospholipidique des liposomes à l'aide de leurs doubles chaînes lipidiques.

25

### I-3 Evaluation du degré d'immunogénicité des peptides couplés à deux ou quatre acides gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24

Afin de progresser dans la compréhension du degré d'immunogénicité des conjugués selon l'invention, deux types de conjugués

30

ont été fabriqués et testés. Le premier type de conjugués correspond aux séquences synthétiques des peptides dérivés des boucles extracellulaires de la protéine P-170 murine, couplées de façon covalente à quatre molécules d'acide gras, par molécule de peptide, de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24. Le second type de conjugués est formé d'un peptide couplé seulement à deux molécules d'acide gras. Cette étude est illustrée à l'aide d'un exemple spécifique de conjugués dipalmitoylés et tétrapalmitoylés.

Le tableau III décrit les séquences des conjugués di- et tétrapalmitoylés correspondant aux boucles 1, 2 et 4 de la protéine P-170 murine ainsi que leur capacité immunogène mesurée à l'aide de la détection des anticorps par la technique de Dot Blot ainsi que le titre en anticorps par unités de fluorescence. On observe que les souris ayant reçu des liposomes contenant des conjugués avec deux résidus palmityls ne montrent pas de réponse immunitaire à l'exception du mpp'4, correspondant à la boucle 4 de la protéine P-170 murine. Le titre en anticorps induit par ce conjugué est toutefois quatre fois inférieur au titre induit par mpp4, soit la même séquence couplée à quatre résidus palmityls. Les conjugués mpp4 et mpp2 engendrent une réponse immunitaire avec un titre en anticorps proche de 400 unités de fluorescence. Dans le cadre de la première synthèse peptidique aucun anticorps n'a été détecté suite à l'injection du conjugué mpp1 correspondant à la séquence acide aminé la plus longue, ce qui pouvait résulter de la synthèse peptidique. En effet, la synthèse de cette boucle est très dure et longue puisqu'il existe de nombreuses terminaisons chimiques possibles, ou de repontage chimique ce qui pourrait expliquer le manque de réponse immunitaire de ce premier lot de peptides. Pour les essais de vaccination des animaux, il a donc été procédé à une nouvelle synthèse des peptides, notamment de la boucle 1.

Au vu de ces résultats, le modèle couplant chaque molécule de peptides à quatre molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24 renforce la capacité immunogène desdits conjugués

incorporés dans la membrane des liposomes dans la composition immunogène selon l'invention (Figure 1). La structure tertiaire induite par les interactions hydrophobes aux extrémités N et C terminales joue donc un rôle pour l'induction d'une réponse immunitaire humorale importante et spécifique. Ces interactions de type hydrophobe sont assez fortes pour créer une conformation en boucle définie comme étant la structure tertiaire équivalente de la structure naturelle des boucles extracellulaires de la protéine P-170. Cette conformation « naturelle » se retrouve exposée de façon stable à la surface du véhicule, de préférence à la surface des liposomes, dans le cas des conjugués couplés à quatre résidus d'acide gras en C12 à C24 par molécule de peptides. La diminution par un facteur deux de ces interactions hydrophobes peut être insuffisante pour obtenir la structure « naturelle » conduisant à une inhibition presque totale du potentiel antigénique des conjugués selon l'invention.

Tableau III :

Nom des conjugués	Séquences en acides aminés	Nombre de chaînes palmityl	Détection des anticorps par Dot Blot	Titre en Ac : unités de fluorescence
mpp1	K-G-GNMTDSFTKAEASILPS ITNQSGPNSTLIISNSSLEEE- G-K-K-NH <sub>2</sub>	4	-	<10
mpp'1a	G-GNMTDSFTKAEAS-G-K-NH <sub>2</sub>	2	pas testé	pas testé
mpp'1b	G-LPSITNQSGPNS-G-K-NH <sub>2</sub>	2	-	<10
mpp'1c	G-TLIISNSSLEEE-G-K-NH <sub>2</sub>	2	-	<10
mpp'2	G-KVLTSFTNKELQAYAK-G-K- NH <sub>2</sub>	2	-	<10
mpp2	K-G-KVLTSFTNKELQAYAK-G- K-K-NH <sub>2</sub>	4	+	360
mpp'4	G-SRDDDMETKRQEN-G-K- NH <sub>2</sub>	2	+	100

mpp4	K-G-SRDDDMETKRQEN-G-K-K-NH2	4	+	400
------	-----------------------------	---	---	-----

#### I-4 Préparations vaccinales

Les compositions immunogènes préparées comprennent :

Lp1 : conjugués, liposomes (DPMC, DPMG, cholestérol)

Lp2 : liposomes (DPMC, DPMG, cholestérol)

Lp3 : liposomes (DPMC, DPMG, cholestérol), MPLA, conjugués

Lp4 : conjugués.

Les liposomes présentent à leur surface les trois conjugués mpp1, mpp2 et mpp3 ajoutés dans un rapport molaire de 1:250 avec les phospholipides. Les solvants organiques permettant l'homogénéisation de cet ensemble sont évaporés, le film résultant, après hydratation avec du PBS ph=7,4 stérile est ajusté à une concentration finale en phospholipides de 4mM. Enfin, les liposomes en suspension sont au moment de l'immunisation mélangés à de l'Alum stérile (Pasteur Mérieux) dans un rapport volumique. Les préparations vaccinales injectées aux animaux correspondent donc aux compositions immunogènes Lp1, Lp2, Lp3 et Lp4 dans des formulations comprenant l'alum comme adjuvant de l'immunité, l'alum étant en outre capable de prolonger la durée d'absorption du vaccin.

#### I-5 Animaux

Les études ont été réalisées sur des souris B6D2F1 femelles âgées de 6 à 10 semaines et issues de croisements entre des femelles C57B1/6 et des mâles DBA/2 (Charles River Laboratories). Les souris, objet de l'expérimentation, pèsent entre 19 et 22g. Les prélèvements sanguins chez l'animal sont réalisés, 7 à 12 jours après l'immunisation, au niveau du sinus rétro-orbital.

### I-6 Protocole d'immunisation

Les souris ont été immunisées trois fois à deux semaines d'intervalle par injection intra-péritonéale, avec 200µl de composition vaccinale. Ce protocole expérimental est conduit pour les quatre préparations sur des groupes de neuf souris B6D2F1 (Iffa Credo L'Arbresle, France).

Pour quantifier par Dot Blot les différentes immunoglobulines induites par la vaccination, on a prélevé pour chaque souris, 100µl de sang au sinus rétro-orbital, un jour avant le rappel et 15 jours après la dernière injection. Chaque échantillon de sang a ensuite été centrifugé et le sérum isolé a été utilisé pour la quantification.

### I-7 Agents anticancéreux

La doxorubicine (Dox) (Sigma) et la vinblastine (VLB) sont utilisées en tant qu'agents anticancéreux dans le protocole de modèle *in vivo* d'induction de tumeurs solides et de chimiothérapie après immunisation.

La doxorubicine est le chef de file des antinéoplasiques cytostatiques de la famille des anthracyclines, elle est donc largement utilisée seule ou en association dans le traitement de nombreuses tumeurs. Le mode d'action principal de la doxorubicine semble être au niveau de l'inhibition de l'ADN topoisomérase II. Mais comme tous les médicaments anticancéreux, la doxorubicine présente des effets secondaires en particulier d'ordre hématologique, digestif, inflammatoire et surtout toxicité cardiaque qui en limite l'usage dans les traitements chimiothérapeutiques. La solution de doxorubicine est utilisée à une concentration de  $10^{-3}$  mol/l dans les présentes expérimentations.

La vinblastine est un vinca alcaloïde couramment utilisé en thérapeutique en tant qu'agent bloquant les mitoses cellulaires en métaphase, d'où son nom de poison du fuseau mitotique. La vinblastine tue donc préférentiellement les cellules qui se divisent rapidement, elle est



donc particulièrement appropriée pour le traitement du cancer des testicules et le sarcome de Kaposi. Néanmoins, les manifestations toxiques de la vinblastine sont nombreuses et variées, la principale de ces manifestations étant la toxicité sanguine. Enfin, la solution de vinblastine est utilisée à une concentration de  $10^{-2}$  mol/l dans les essais expérimentaux de la présente invention.

#### I-8 Modèle *in vivo* d'induction de tumeurs solides

La lignée cellulaire B16R, originaire d'un mélanome murin et sélectionnée pour sa résistance à la doxorubicine, a été choisie dans la présente invention pour le développement de tumeurs solides. Les cellules B16R sont cultivées *in vitro*, récoltées en phase exponentielle de croissance et nettoyées avec un tampon salin phosphaté (PBS) avant leur administration par injection sous cutanée dans le flanc arrière de la souris. Le volume d'injection est de 50µl d'une suspension de  $1.10^6$  cellules B16R en NaCl 0.85% (Candido KA et al Cancer Res 2001, 61 (1) :228-236). Les souris développent un mélanome de taille moyenne de  $2.0g \pm 1.2g$  dans une période comprise entre 22 et 24 jours après inoculation de cellules cancéreuses.

Après développement tumoral, la lignée B16R s'est confirmée résistante aux traitements chimiothérapeutiques avec la doxorubicine. Dès lors les conditions expérimentales précédentes ont servi de modèle pour induire une tumeur solide à partir de cellules P388R murines (cellules de néoplasme lymphoïde murin caractérisées et utilisées comme cellules de référence pour leurs propriétés MDR – Kohls WD. et al Cancer Res 1986 Sep, 46(9) :4352-6) résistantes également à la doxorubicine .

D'autres cellules tumorales peuvent être mises en œuvre dès lors qu'elles présentent une résistance à la chimiothérapie testée.

#### I-9 Protocole de chimiothérapie après immunisation

Un protocole de chimiothérapie utilisant deux agents anticancéreux, la vinblastine et la doxorubicine, a été établi tel que décrit Figure 3. Le traitement chimiothérapeutique des souris préalablement immunisées avec les préparations vaccinales Lp1 et Lp2 débute un jour après l'injection sous-cutanée de  $10^6$  cellules cancéreuses P388R (jour 0), par une injection hebdomadaire de doxorubicine à la dose de 5,5 mg/kg (jours 1, 10 et 22) suivi de l'injection alternée de vinblastine à la dose de 2,5mg/kg (jours 4 et 14). Pendant cette période la prise de nourriture, d'eau et le poids des souris ainsi que leur survie ont été enregistrés. Avant l'injection avec les cellules P388R, des échantillons de sérum de souris ont été prélevés pendant une période comprise entre 15 et 45 jours après l'immunisation, pour quantifier les anticorps anti-P170 et contrôler leur activité.

#### I-10 Analyse de la réponse immunitaire par Dot-Blot

Les conjugués selon l'invention servant de molécules antigéniques, dilués dans du PBS, sont dans un premier temps déposés à température ambiante sur les membranes de nitrocellulose. Au bout de 30 minutes, ces molécules antigéniques sont bloquées avec 3ml d'une solution contenant du PBS-5% lait écrémé. Les membranes sont incubées pendant 2 heures, à température ambiante, sans lavage, avec 24 $\mu$ l de sérum murin dilué préalablement volume à volume avec du PBS, dans 2ml de PBS contenant 1% de lait écrémé et 0,1% de tween 20. Ledit sérum murin a été prélevé dans une période de 15 à 45 jours après la troisième immunisation. Après trois lavages en PBS-1% lait écrémé-0.1% tween 20, les membranes sont séquentiellement incubées pendant 1 heure à température ambiante, dans 3ml de PBS-1% lait écrémé-0.1% tween 20 contenant l'anticorps anti-souris peroxydase secondaire dilué au 1/3000<sup>ème</sup>, puis après 2 lavages, dans 3ml de PBS-1% lait écrémé-0.1% tween 20. Les membranes sont ensuite lavées une fois 10 minutes dans du PBS seul et gardées une nuit au réfrigérateur à 4°C dans 500 $\mu$ l de PBS. Un substrat pour la peroxydase

chimiluminescence (kit ECL™, AMERSHAM Pharmacie Biotech) est déposé à la surface des membranes (0.125ml/cm²), et laissé pendant une minute, puis les membranes sont égouttées et placées en cassette « froide » entre 2 films Saran®. Les membranes sont immédiatement exposées en autoradiographie, la lumière émise résultant de la réaction d'oxydation du luminol par la peroxydase étant collectée sur des films KODAK X-OMAT avec des temps variants de quelques minutes à 1 heure selon l'importance du signal. Les titres en anticorps sont estimés à l'aide d'un densitomètre adapté au système supra. La sensibilité de la réaction de chimiluminescence présente un seuil de détection des anticorps induits évaluée à 0,2ng/ml dans ces conditions expérimentales.

Les protocoles des expérimentations pour évaluer la réponse immunitaire *in vivo* chez les souris immunisées par les préparations vaccinales décrites supra utilisent des anticorps anti-mpp1, mpp2, mpp4 ainsi que des anticorps secondaires anti-murin spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1).

## II – Résultats

### II-1 Réponse immunitaire *in vivo* chez les souris B6D2F1 immunisées par les préparations vaccinales

La réponse immunitaire des souris B6D2F1 immunisées par le vaccin contrôle Lp2 est prédominante en anticorps IgM. La concentration des anticorps IgM reste constante au cours des trois immunisations témoignant d'une réponse immunitaire de type aspécifique polyclonale due à la présence de MPLA. La valeur des anticorps IgM a été soustraite à celle trouvée dans les sérums de souris immunisées par le vaccin Lp1 (Figure 4).

Les souris immunisées par la préparation vaccinale Lp4 présentent des anticorps IgM anti-mpp1, anti-mpp2 et anti-mpp3 suite à la première

immunisation. Cette quantité d'anticorps IgM diminue jusqu'à disparaître suite à la troisième immunisation pour laisser apparaître une réponse immunitaire prépondérante en anticorps IgG1 (Figure 5).

5 L'immunisation des souris par le vaccin Lp3 induit l'expression d'anticorps IgM après la première injection. Le titre en anticorps IgM diminue après la deuxième immunisation, période pendant laquelle la réponse immunitaire devient prépondérante en anticorps IgG2b. Après la troisième injection le titre en anticorps IgG1 est maximal, en outre cette  
10 réponse immunitaire est positive pour les trois conjugués, le conjugué mpp2 étant le plus immunogène (Figure 6).

L'immunisation des souris par la préparation vaccinale Lp1 induit l'apparition prédominante d'anticorps IgM dirigé contre les boucles extracellulaires 1, 2 et 4 de la protéine P-170. La quantité d'anticorps IgM diminue au cours des deuxième et troisième immunisations pour laisser  
15 apparaître une réponse immunitaire prépondérante en anticorps IgG anti-mpp2. Les titres en anticorps IgG3, IgG2a et IgG2b sont environ deux à trois fois supérieurs à la valeur basale alors que le titre en anticorps IgG1 est cinq fois plus important (Figure 7).

On observe, par comparaison des quantités d'anticorps IgG1, que le  
20 conjugué mpp2 est respectivement 2.6 et 2 fois plus immunogène que les conjugués mpp1 et mpp4. De plus, on constate que la préparation vaccinale Lp1 induit la plus forte réponse immunitaire globale, soit les isotypes (IgM, G3, G2a, G2b, G1) correspondant à chacune des boucles extracellulaires 1, 2 et 4 confondues.

25 Les titres en anticorps induits par le conjugué mpp1 sont significatifs et comparables en valeur aux titres en anticorps détectés pour les conjugués mpp2 et mpp4 contrairement aux résultats observés avec Tosi et coll. (1995. Biochemical and biophysical research communications 212(2) : 494-500).

30 Après avoir déterminé la préparation vaccinale Lp1 comme ayant le meilleur pouvoir immunogène, son innocuité a été contrôlée sur une

période de 18 mois après la dernière immunisation. Les souris immunisées ne présentent pas de variations de poids significatives par rapport aux souris immunisées par le vaccin contrôle Lp2. De plus, aucune modification comportementale, par exemple eu égard à la vigilance ou à l'appétit, n'a été observée chez les animaux vaccinés avec la préparation vaccinale Lp1. Enfin, des analyses histopathologiques des organes exprimant de façon naturelle la protéine P-170 (rate, foie, reins, glandes surrénales, pancréas, ovaires, cœur et poumons) ont démontré l'absence de toxicité induite et/ou d'auto-immunité chez les souris immunisées par la préparation vaccinale Lp1. En effet, les seules lésions observables en position intra péritonéales et en périphérie des organes (foie, pancréas, rate et ovaires) ont été attribuées exclusivement à l'utilisation d'Alum dans la composition immunogène. Des analyses complémentaires sur la recherche de l'agent d'induction des lésions observées ont confirmé ce résultat.

## II-2 Evaluation *in vivo* de l'activité anti-chimiorésistance associée à l'immunisation par la préparation vaccinale Lp1

L'étude *in vivo* de l'évolution du phénotype de résistance multidrogues chez les souris immunisées par les préparations vaccinales Lp1 et Lp2 (contrôle) a été initiée suivant un protocole d'induction de tumeurs solides suivi du plan de traitement chimiothérapeutique. Le traitement anticancéreux débute 1 jour après l'inoculation des cellules cancéreuses.

Préalablement à l'injection des cellules P 388R aux souris immunisées, les titres en anticorps dans les sérums des souris immunisées avec la préparation vaccinale Lp1 ont été déterminés : respectivement 100%, 40% et 80% des sérums présentaient des anticorps de type IgG1 anti-mpp1, 2 et 4 avec une valeur moyenne de 0,3, 0,21 et 0,33 µg/ml (1U correspond à 0,2µg/ml).

Le temps de survie des souris immunisées par le vaccin Lp1 et Lp2 a été représenté en fonction du temps (Figure 8).

Les résultats graphiques montrent que le temps moyen de survie du groupe de souris immunisées par Lp1 est de 39 jours alors que dans le groupe vacciné par la préparation Lp2, il est de 22 jours. Les souris immunisées par la préparation vaccinale Lp1 de façon préventive ont donc une augmentation de 77% du temps moyen de survie par rapport au contrôle.

Dans le groupe Lp2, on a observé pour l'une des souris, un temps de survie de 70 jours.

Cette augmentation de 77% du temps de survie est observée alors même que le traitement chimiothérapeutique en tant que tel n'a été administré que 22 jours à compter de l'injection des cellules cancéreuses résistantes. Or, on observe que le taux de survie chute à compter de la fin de l'administration des anticancéreux, en conséquence on peut en déduire qu'une réversion complète serait observée si le traitement chimiothérapeutique se poursuivait sachant que seul ce dernier a un effet curatif contrairement aux auto-anticorps obtenus chez le patient immunisé par la composition selon la présente invention.

Ces résultats sont très prometteurs puisque les meilleurs résultats publiés obtenus dans le traitement de la résistance multidrogues avec le même modèle de cancer décrivaient une augmentation de survie de 49% chez des souris traitées par le S9788 aux doses de 100mg/kg/jour (Pierré et coll. 1992. Invest New Drug. 10 : 137-148). De plus, Yang et coll. (1999. BBRC. 266 : 167-173) ont observé, avec la même lignée cellulaire, une augmentation de survie de 35% chez des souris traitées par la vincristine et la ciclosporine A. D'autres auteurs ont encore démontré que certains révertants comme le trans-flupenthixol peuvent accélérer la mortalité par une augmentation du potentiel invasif des cellules cancéreuses.

Cette augmentation du temps de survie est d'autant plus appréciable que les modèles expérimentaux murins de cancers sont très exigeants sur

l'efficacité du traitement puisque dès l'inoculation les cellules cancéreuses ont un degré de résistance supérieur à celui observé en clinique. Cette constatation implique que les agents de réversion soient actifs dès l'injection des cellules cancéreuses, or on note que ces agents sont  
5 généralement actifs à des concentrations cytotoxiques atteintes progressivement au cours du traitement.

L'immunisation par la préparation vaccinale Lp1 induit chez les souris la formation d'auto-anticorps actifs capables d'inhiber *in vivo* rapidement et durablement la résistance à la chimiothérapie.  
10 L'immunisation par le vaccin Lp1 permet donc d'inhiber rapidement la chimiorésistance et de rétablir *in vivo* l'activité des anticancéreux chez les patients devenus réfractaires au traitement chimiothérapeutique. Au cours d'expérimentations complémentaires, les auto-anticorps circulants chez les souris immunisées par la préparation Lp1 n'ont induit, aucune cytotoxicité,  
15 aucun développement de lésions auto-immunes ni de majoration du potentiel invasif des cellules cancéreuses.

Les descriptions qui précèdent mettent en particulier en œuvre des peptides de la protéine P170 murine. Les protocoles décrits sont cependant  
20 naturellement applicables de façon similaire à la synthèse de tout autre peptide, notamment ceux qui ont été décrits ci-dessus pour la protéine P170 humaine.

**Revendications :**

1. Composition immunogène caractérisée en ce qu'elle comprend d'une part un véhicule et d'autre part, en tant que structure antigénique, des conjugués comprenant au moins un peptide dérivé de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170, chaque peptide étant associé à plusieurs molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24, lesdits conjugués présentant tout ou partie de la conformation de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170 pour, dans des conditions d'administration appropriées, permettre l'induction d'anticorps anti-P-170.
2. Composition immunogène selon la revendication 1, caractérisée en ce que le véhicule choisi pour présenter les conjugués est choisi dans le groupe consistant en des liposomes, des protéines membranaires bactériennes, des protéines Omp d'entérobactéries, des nanoparticules, des miscelles, des particules d'or, des microbilles et des virosomes.
3. Composition immunogène selon l'une des revendications 1 ou 2, caractérisée en ce que les liposomes sont de préférence le véhicule choisi pour présenter les conjugués et en ce que lesdits conjugués sont présents à la surface des liposomes.
4. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 3, caractérisée en ce que chaque conjugué comprend quatre molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24.
5. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 4, dans laquelle les conjugués sont tétrapalmitoylés.



- 5 6. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 5, caractérisée en ce que, dans les conjugués, les peptides sont couplés de façon covalente aux molécules d'acide gras.
- 10 7. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 6, caractérisée en ce que les peptides des conjugués comprennent les séquences d'acides aminés d'au moins deux boucles, de préférence au moins trois boucles extracellulaires de la protéine P-170.
- 15 8. Composition immunogène selon la revendication 7, dans laquelle les conjugués comprennent des peptides dérivés des boucles 1, 4 et 6 de la protéine P-170 humaine.
- 20 9. Composition immunogène selon la revendication 8, dans laquelle les conjugués comprennent des peptides dérivés de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170 humaine correspondant aux trois peptides résultant de la coupure de ladite boucle 1 au niveau des sites de glycosylation.
- 25 10. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 9, caractérisée en ce que les peptides des conjugués sont respectivement choisis parmi les séquences d'acides aminés suivantes :
- 30 - pour la boucle 1 :
- le peptide 1 :  
GEMTDIFANAGNLEDLLMSNITNRSDINDTGFFMNLEEDMTRYAYYYYS  
ou le peptide 1a : GEMTDIFANAGNLEDLLMS  
ou le peptide 1b : NITNRSDINDTGFF

ou le peptide 1c : MNLEEDMTRYAYYYS

- pour la boucle 4 : FSRIGVFTRIDDPETKRQNSNLFS

- pour la boucle 6 : FRFGAYLVAHKLMSFED

- 5      11. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 10, caractérisée en ce que les séquences d'acides aminés des boucles extracellulaires des peptides des conjugués sont allongées en position N- et/ou C-terminale par un ou plusieurs résidus d'acides aminés pour permettre l'association aux
- 10      molécules d'acide gras.
12. Composition immunogène selon la revendication 11, caractérisée en ce que l'association des peptides aux acides gras implique alternativement à l'association en position N- et/ou C- terminale une
- 15      association à des résidus d'acides aminés internes de la séquence de peptides.
13. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 12, dans laquelle les conjugués sont susceptibles
- 20      d'être obtenus par une synthèse sur support solide selon la stratégie Boc/benzyle.
14. Composition immunogène selon la revendication 13, dans laquelle les conjugués sont synthétisés sur support solide selon la stratégie
- 25      Boc/benzyle.
15. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 3 à 14, dans laquelle les conjugués et les liposomes sont dans un rapport molaire compris entre 1/10 et 1/1000, de
- 30      préférence de 1/250.

16. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 3 à 15, dans laquelle les liposomes sont de préférence obtenus par mélange des phospholipides dimyristoylphosphatidylcholine (DPMC), dimyristoylphosphatidylglycerol (DPMG) et cholestérol.

17. Composition immunogène selon la revendication 16, dans laquelle le mélange de DPMC, DPMG et cholestérol est dans les proportions 0.9 : 0.1 : 0.7.

18. Composition immunogène selon l'une quelconque des revendications 1 à 17 comprenant en outre au moins un composant choisi parmi des adjuvants.

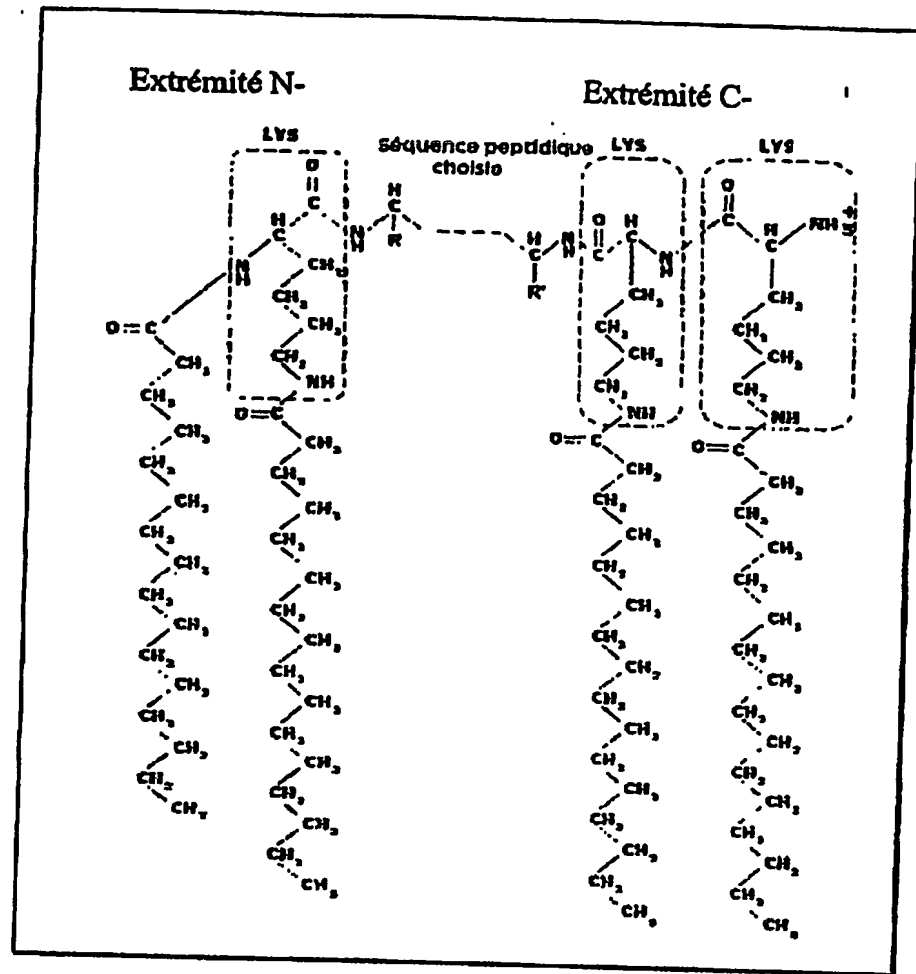
19. Composition immunogène selon la revendication 18, dans laquelle les adjuvants sont choisis dans le groupe consistant en de l'Alum, du phosphate de calcium, de l'interleukine 1, du monophosphoryl lipide A (MPLA) et/ou des microcapsules de protéines et de polysaccharides.

20. Composition immunogène selon la revendication 19, dans laquelle l'adjuvant est de préférence l'Alum.

21. Composition immunogène caractérisée en ce qu'elle comprend d'une part un véhicule et d'autre part, en tant que structure antigénique, des conjugués comprenant au moins un peptide dérivé de la boucle extracellulaire 1 de la protéine P-170 chaque peptide étant associé à plusieurs molécules d'acide gras de chaîne carbonée comprise entre C12 et C24 lesdits conjugués présentant tout ou partie de la conformation de la boucle extracellulaire 1 de la

protéine P-170 pour la réversion de la résistance multidrogues apparaissant chez un patient atteint d'un cancer.

- 5 22. Composition pour le traitement de la résistance multidrogues selon la revendication 21, dans laquelle le cancer traité atteint le rein, le foie, le colon, l'intestin, la prostate, le sein, la vessie, le cerveau, le sang (leucémie) et/ou les tissus médullaires (myélome).



**Figure 1**

Représentation des peptides synthétiques correspondant aux fragments extracellulaires de la protéine P-170 de souris, couplés à quatre molécules d'acide palmitique (C16) par molécule de peptide.

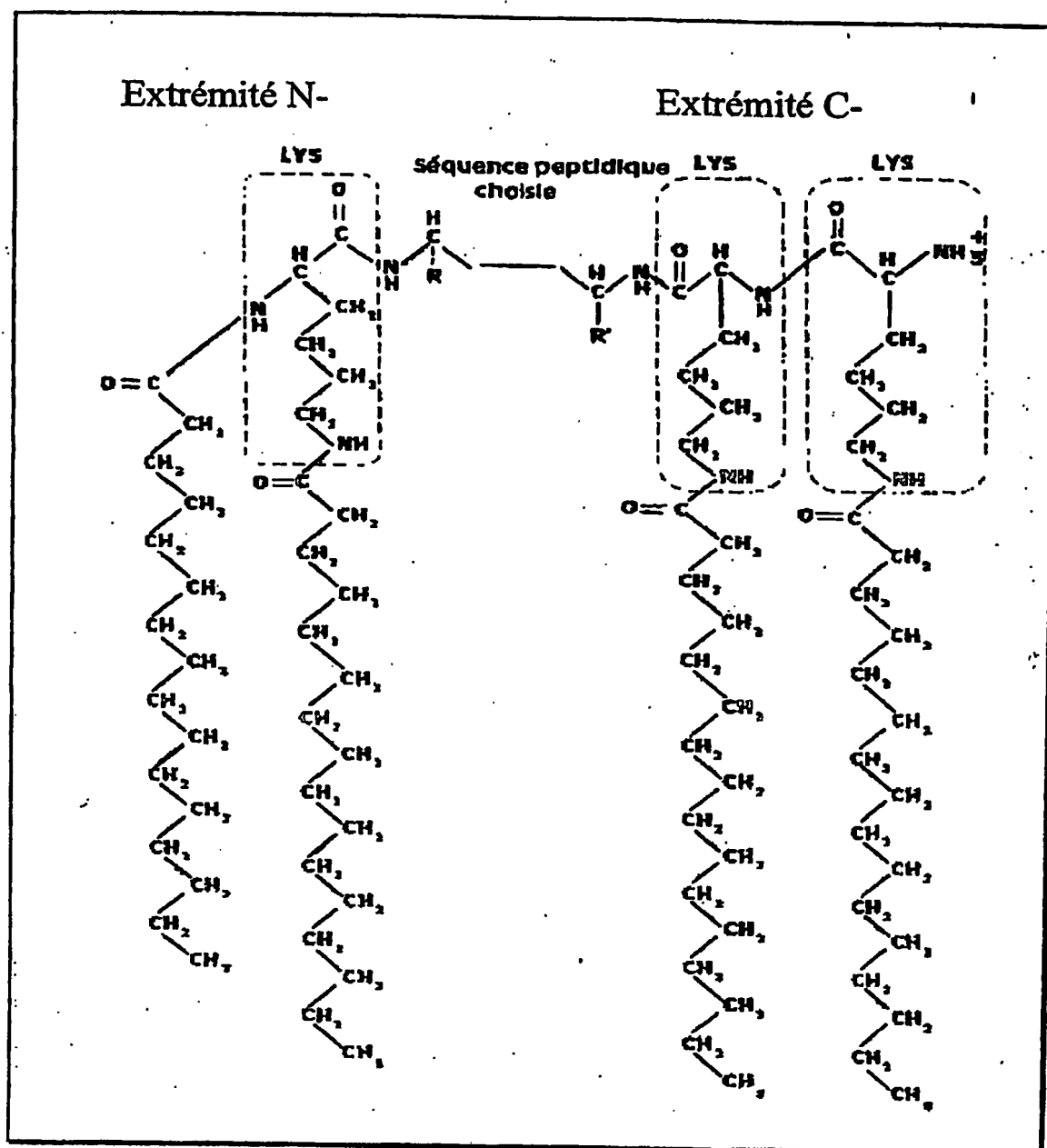


Fig. 1

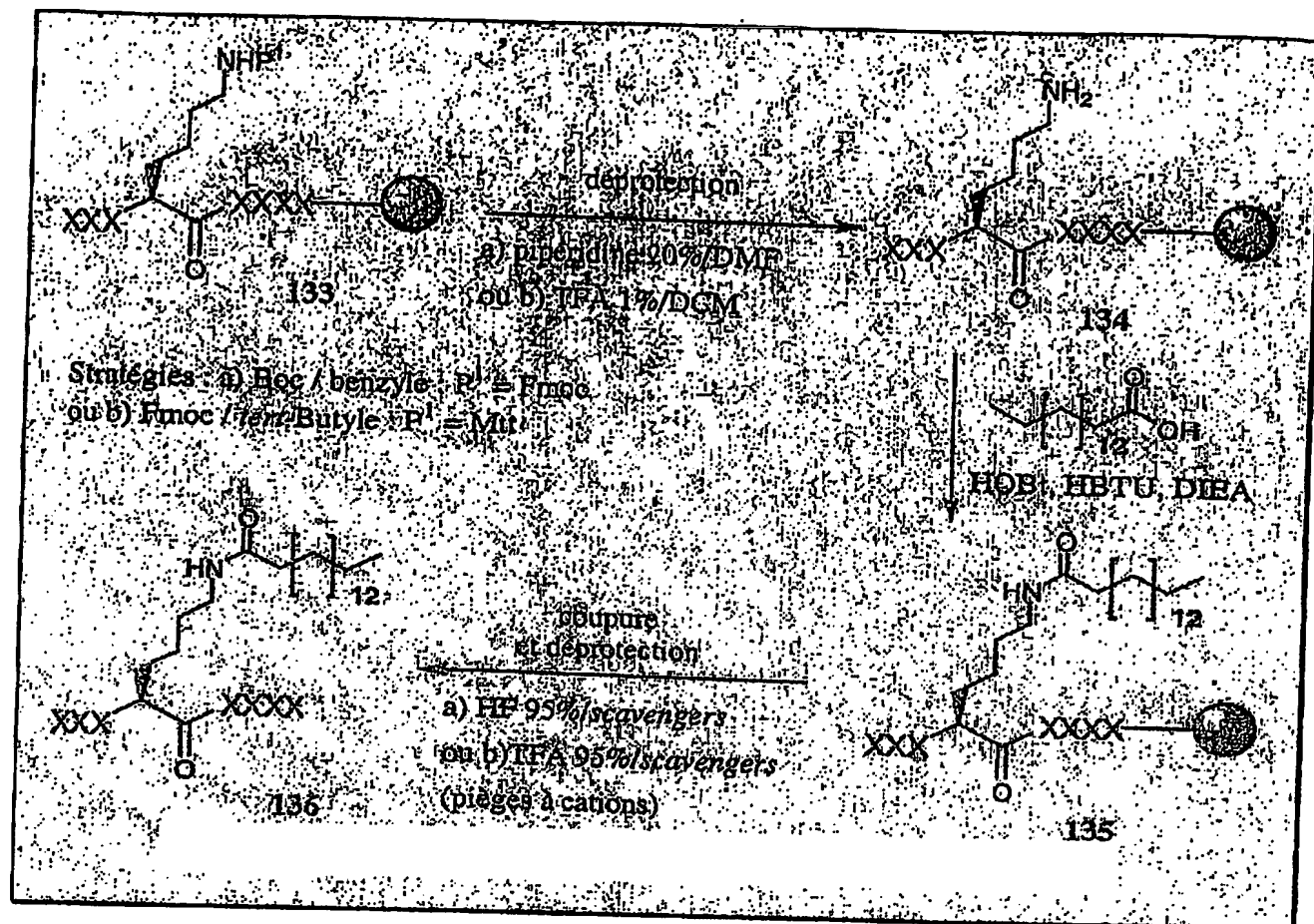


Figure 2

Schématisation de la stratégie de synthèse Boc/benzyle des lipopeptides sur support solide.

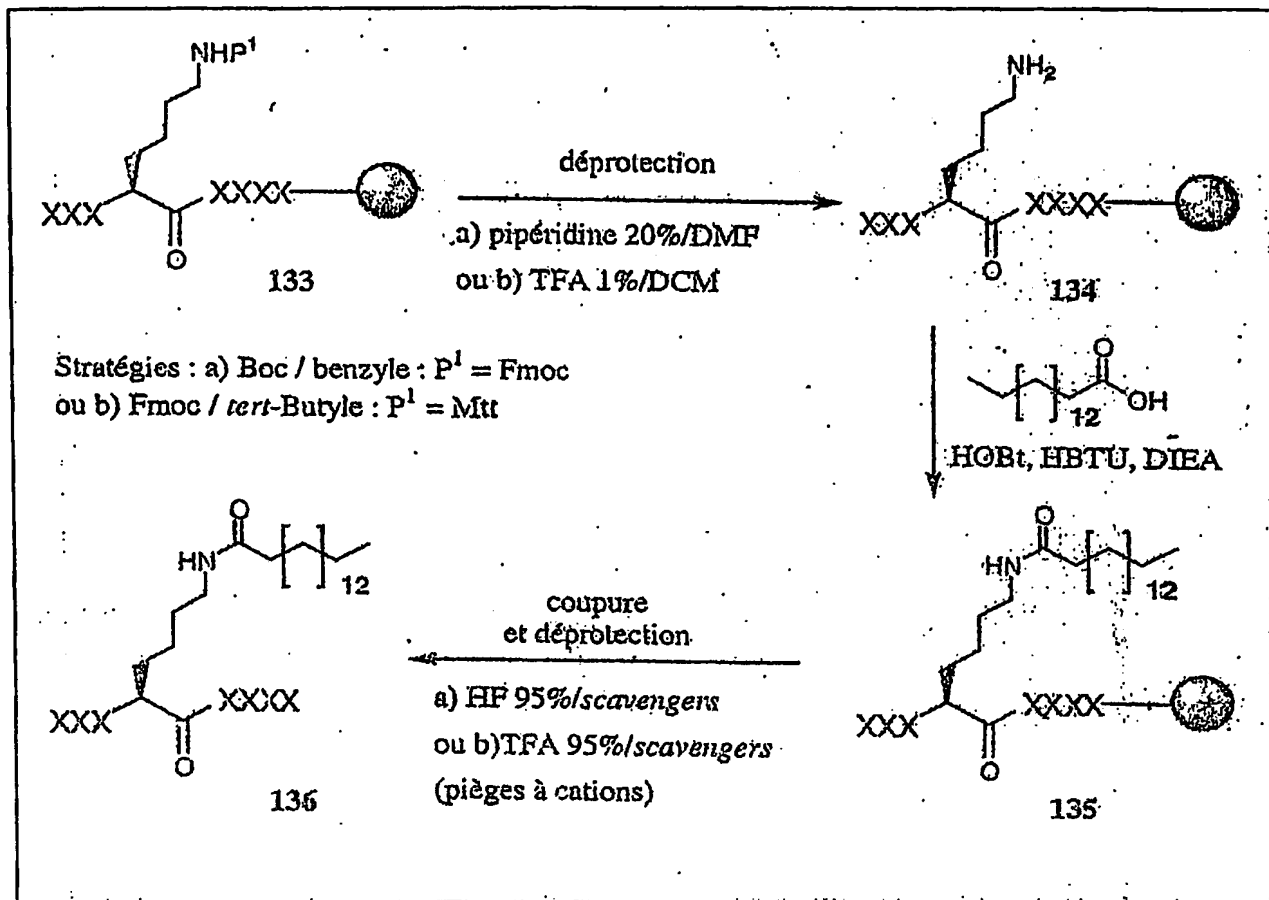


Fig. 2



immunisation

Injection 1    Injection 2    Injection 3    P388R

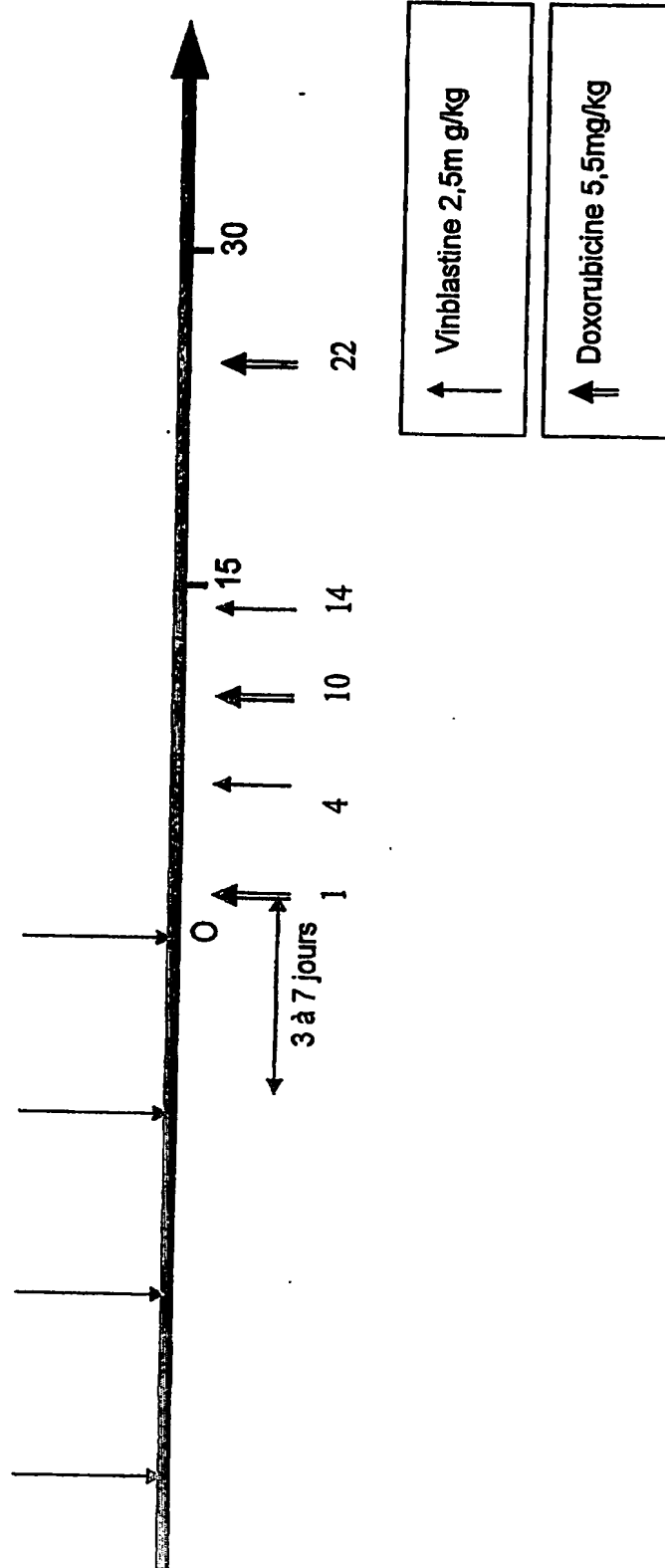
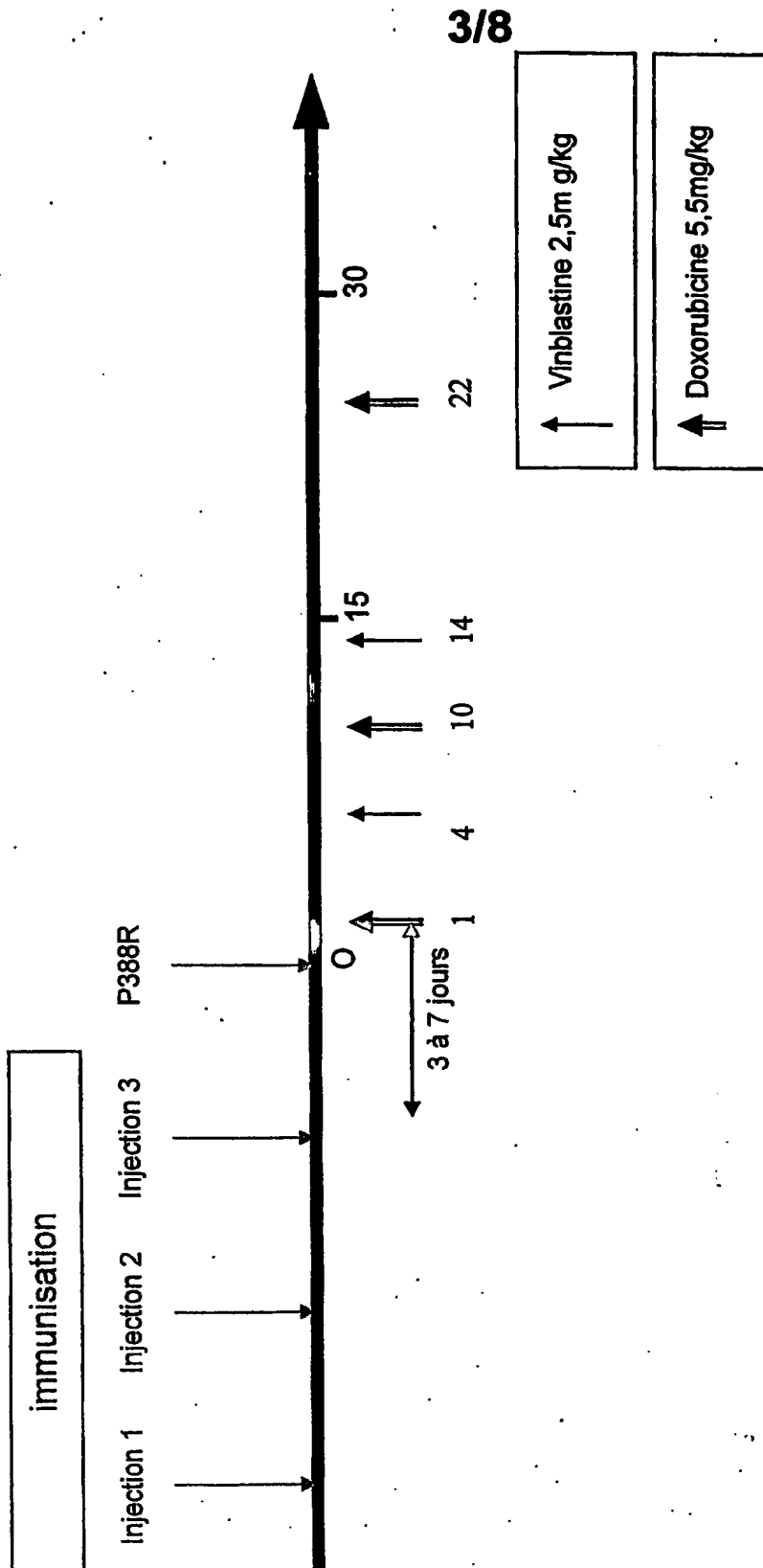


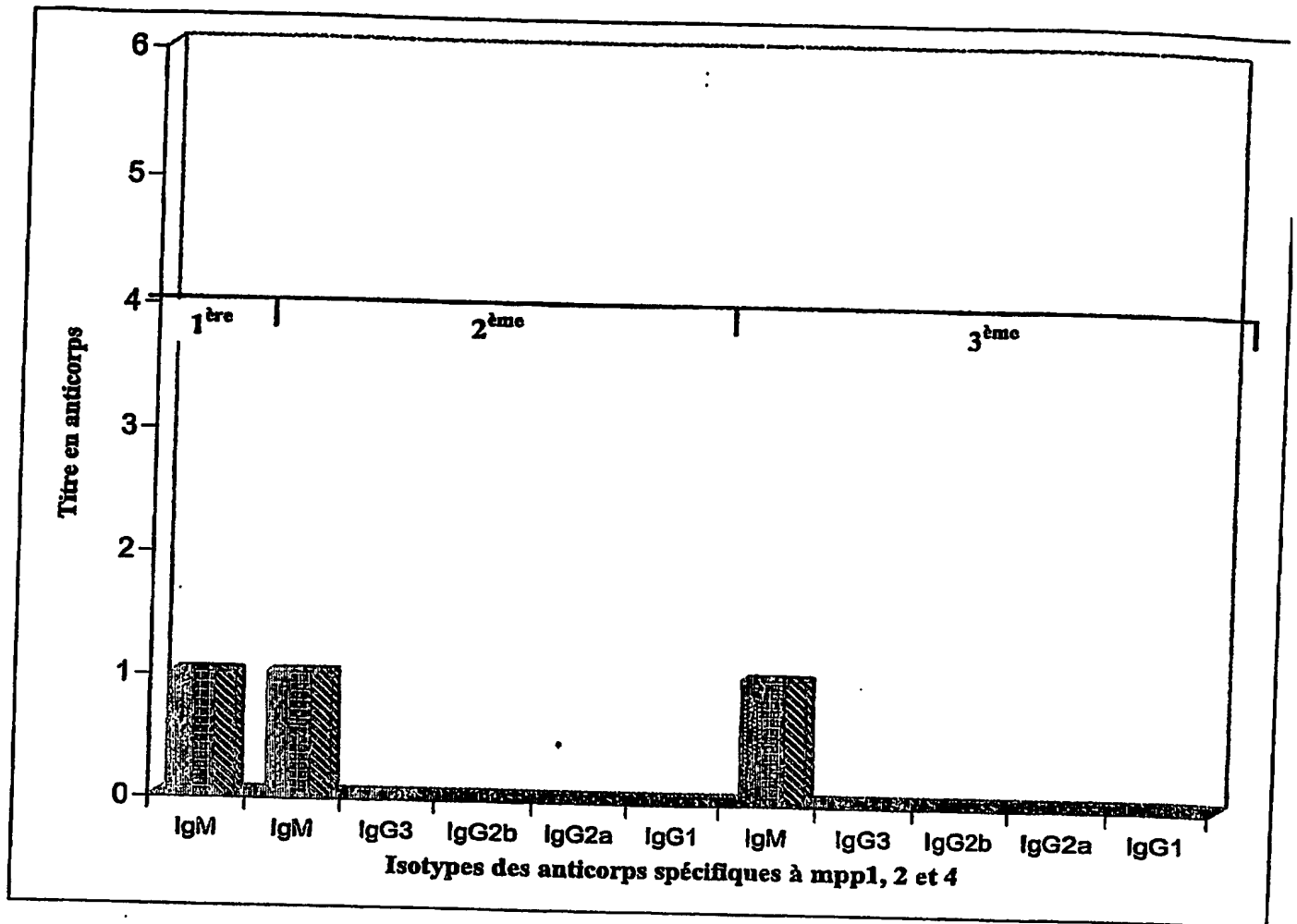
Figure 3

Protocole de chimiothérapie après immunisation et injection de cellules P388R chez la souris.



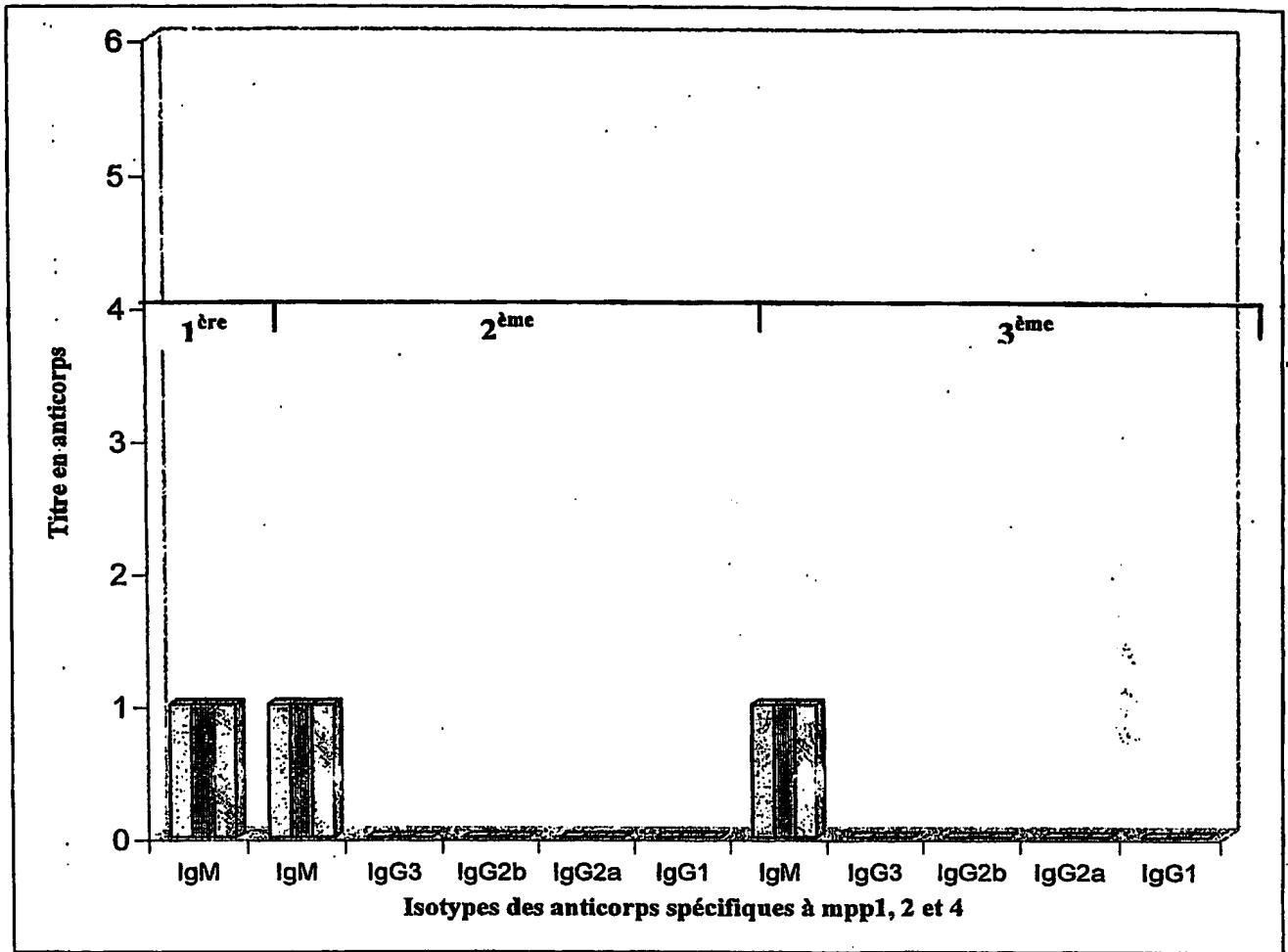
**Fig. 3**

4 / 8



**Figure 4**

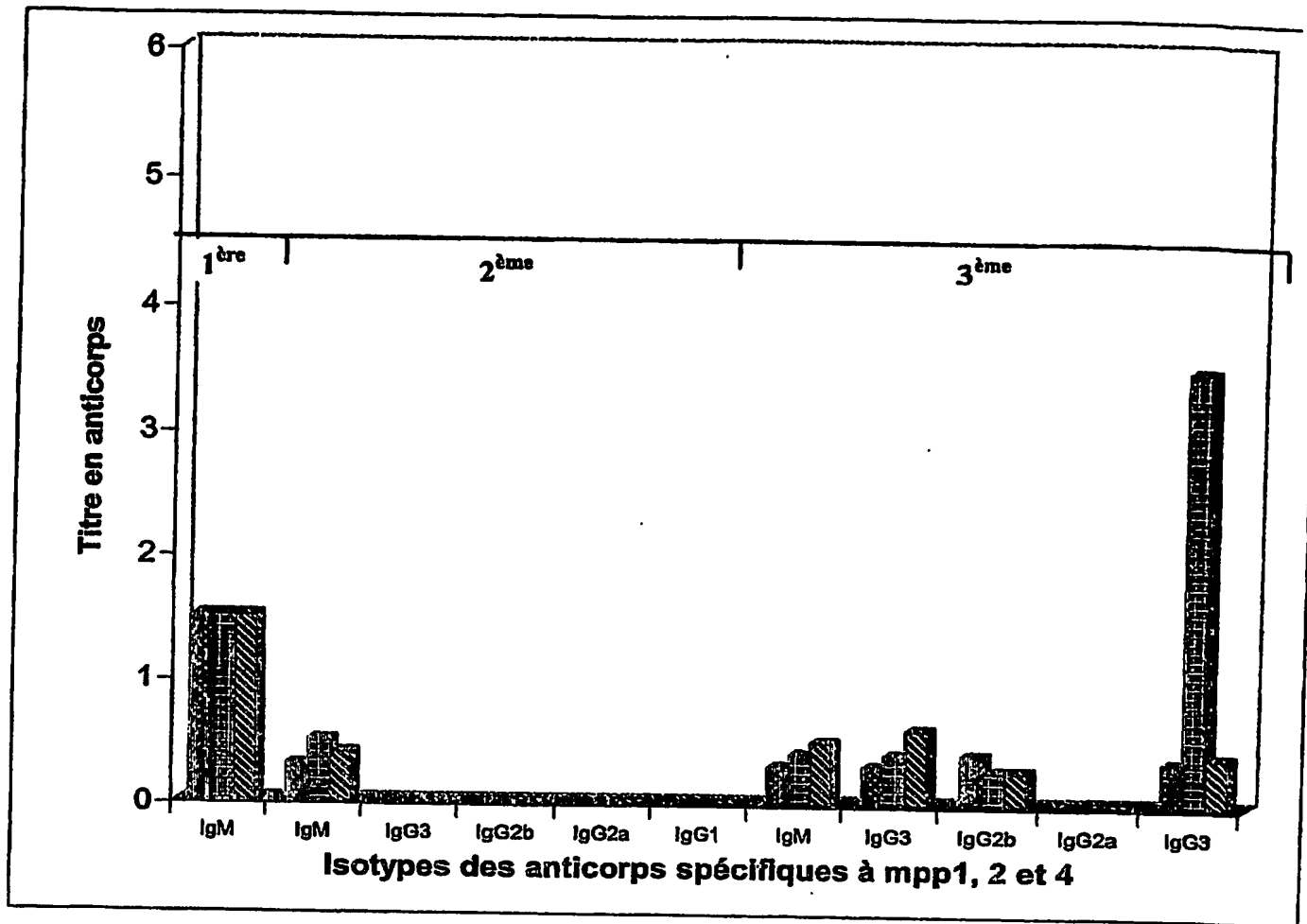
Représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp2. Les anticorps anti-mpp1 (▨), anti-mpp2 (▩), anti-mpp4 (■) ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murins spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour cinq sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2µg Ig/ml.



Anticorps anti-mpp1 , anticorps anti-mpp2 , anticorps anti-mpp4 

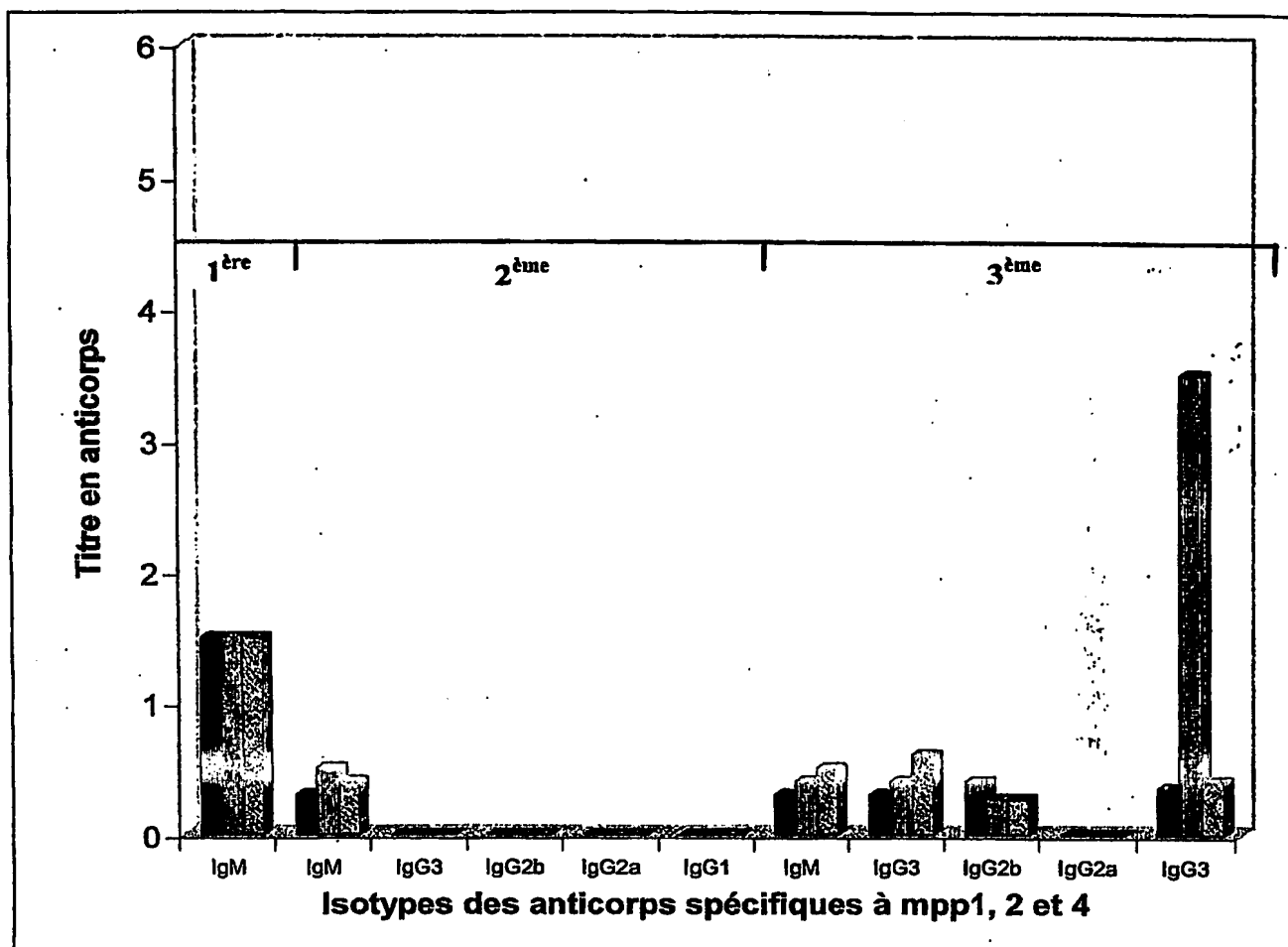
**Fig. 4**

5 / 8



**Figure 5**

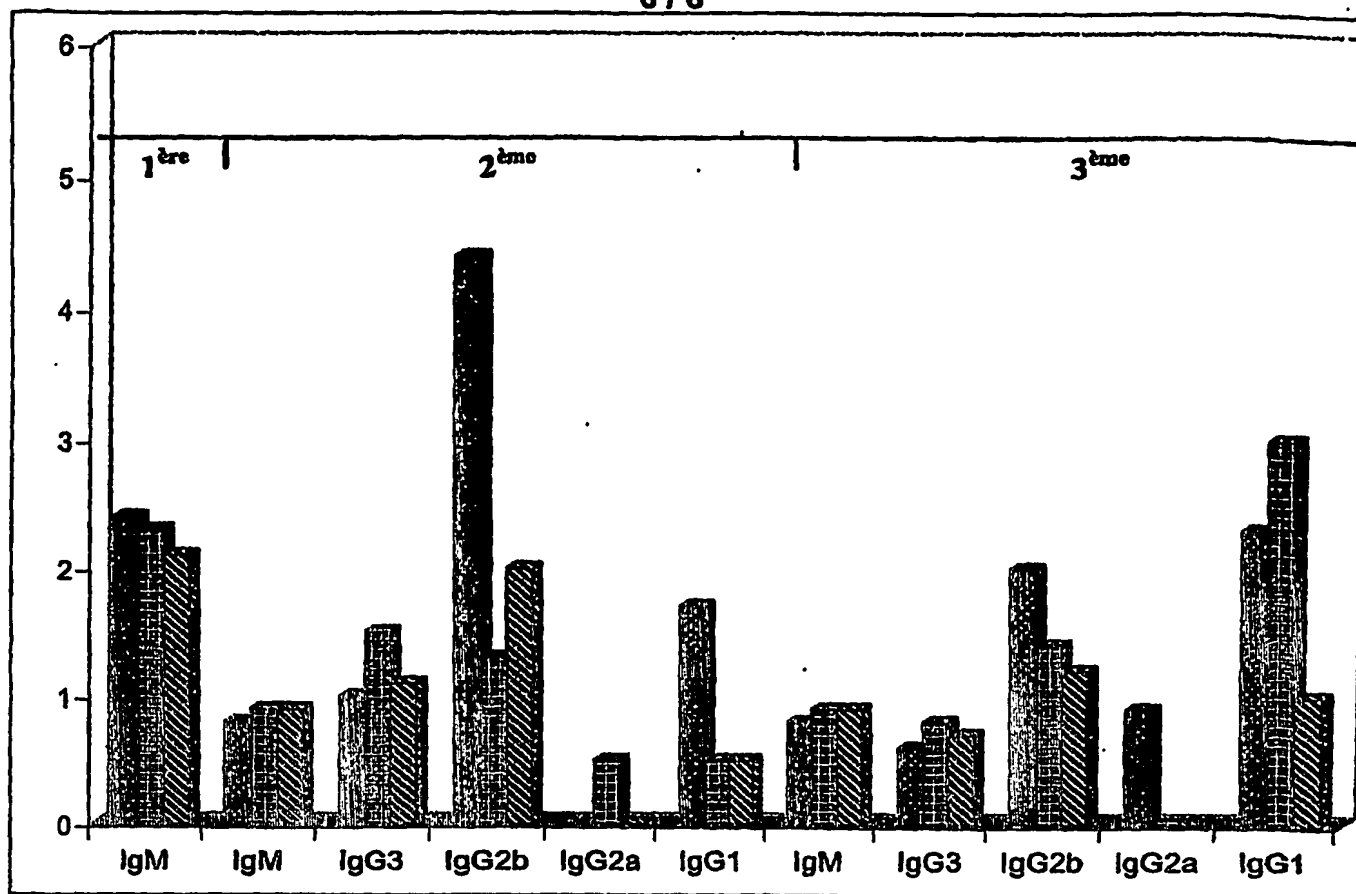
Représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp4. Les anticorps anti-mpp1 (■), anti-mpp2 (▨), anti-mpp4 (▩) ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murins spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2µg Ig/mg.



Anticorps anti-mpp1 (solid black), anticorps anti-mpp2 (cross-hatched), anticorps anti-mpp4 (diagonal lines)

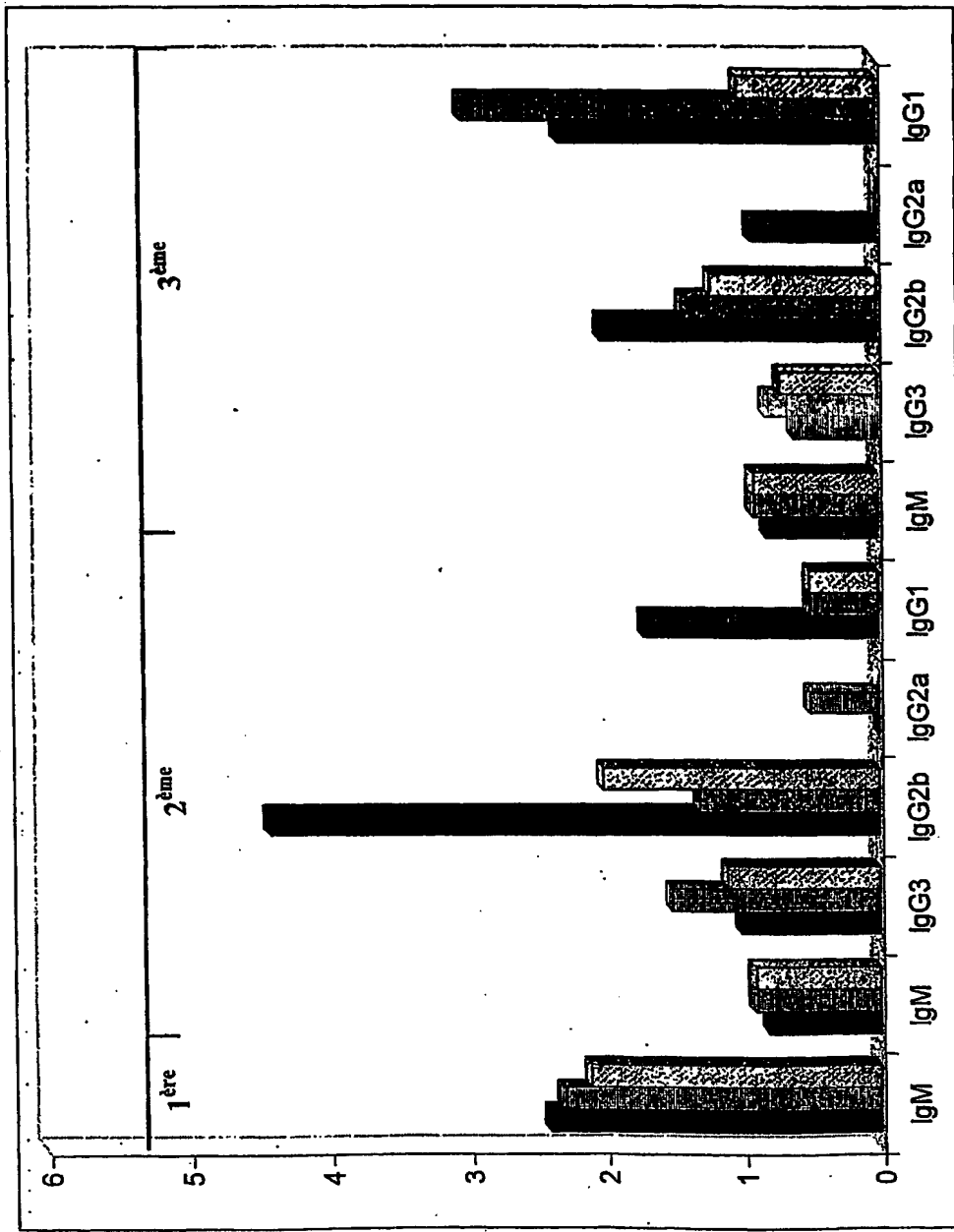
**Fig. 5**

6 / 8



**Figure 6**

Représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp3. Les anticorps anti-mpp1 (■), anti-mpp2 (▨), anti-mpp4 (▩) ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murin spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2µg Ig/ml.

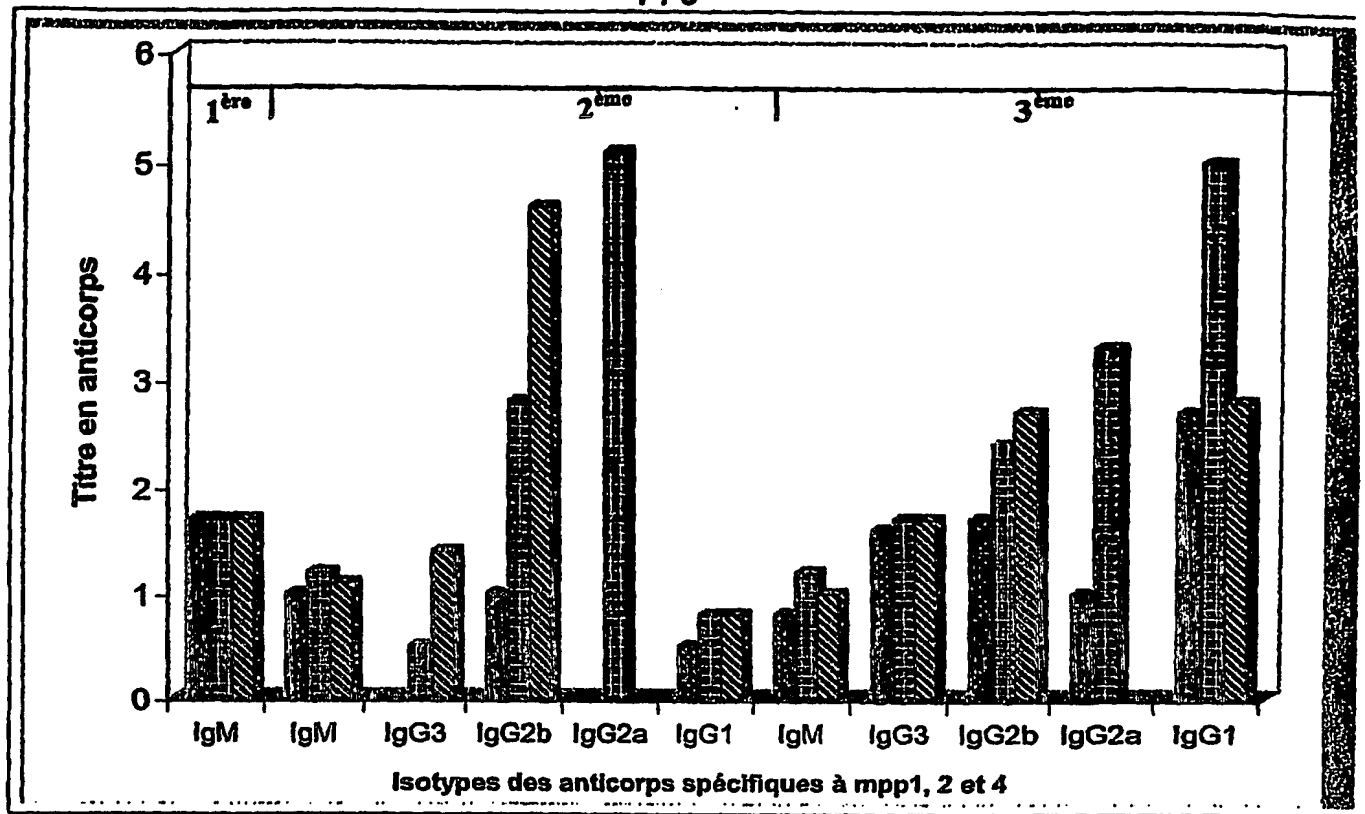


Anticorps anti-mpp1, anticorps anti-mpp2, anticorps anti-mpp4, anticorps anti-mpp5

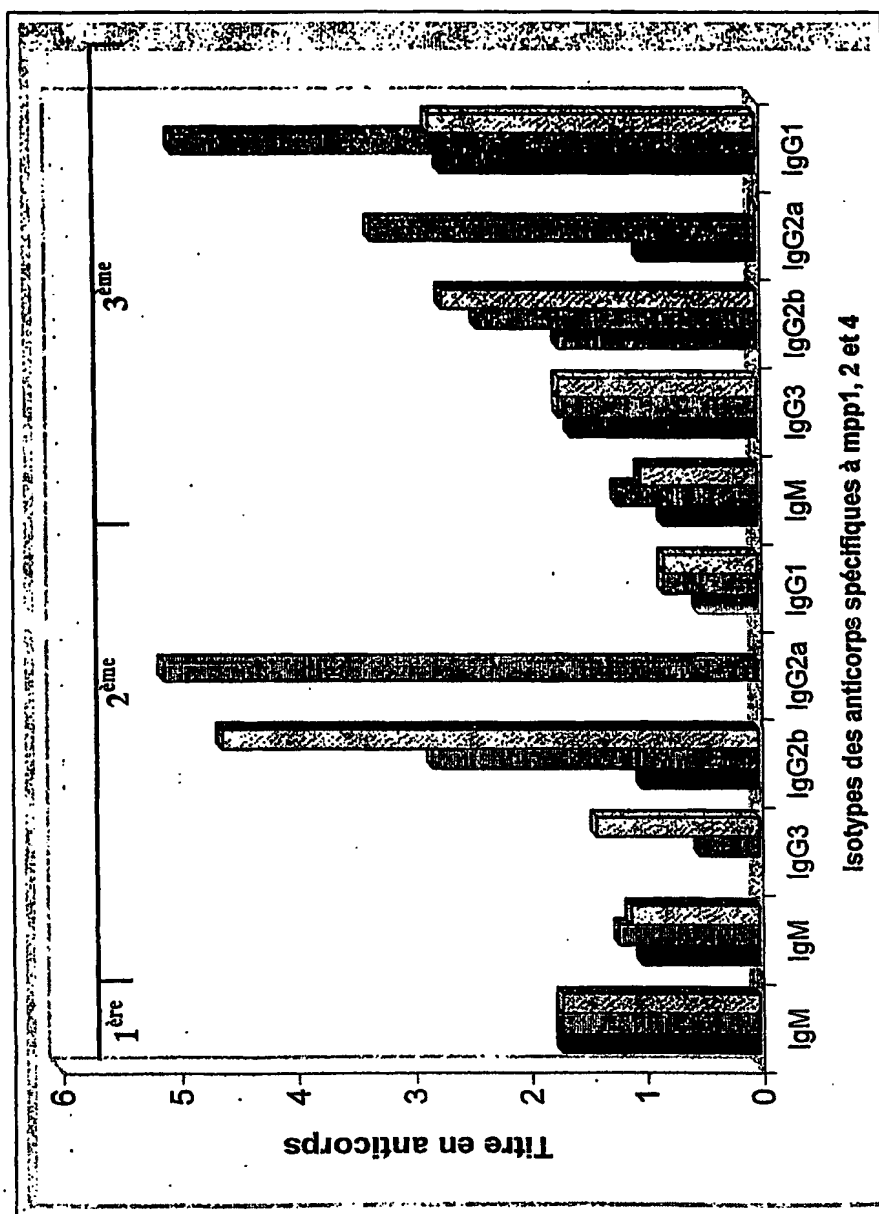
Fig. 6



7 / 8

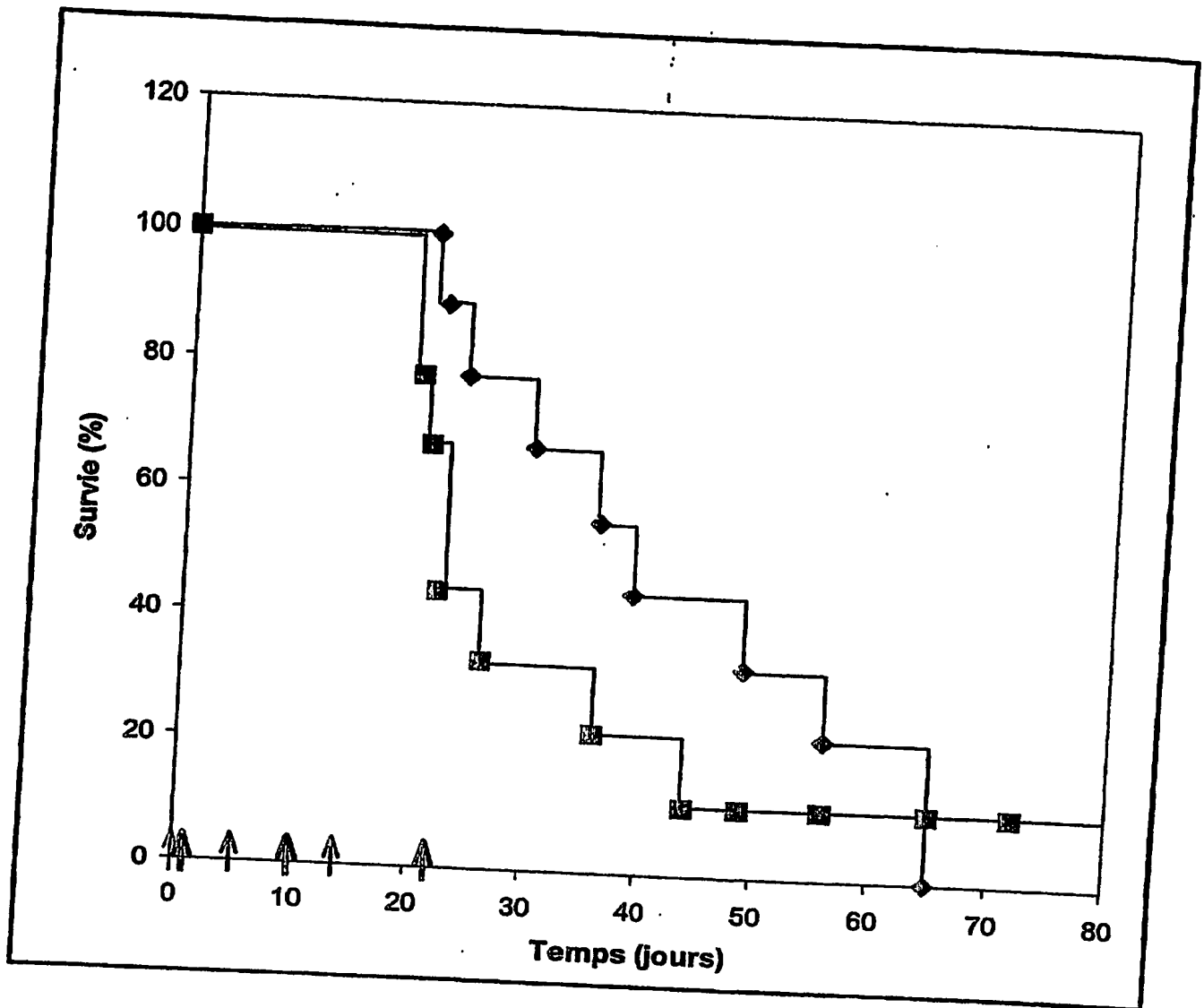
**Figure 7**

Représentation du titre en anticorps en fonction du temps d'immunisation (1<sup>ère</sup>, 2<sup>ème</sup>, 3<sup>ème</sup> injection) dans les sérums de souris immunisées par Lp1. Les anticorps anti-mpp1 (■), anti-mpp2 (▨), anti-mpp4 (▩) ont été quantifiés et les différents isotypes détectés en utilisant des anticorps secondaires anti-murin spécifiques Ig (M, G3, G2a, G2b, G1) respectivement. Chaque histogramme représente la moyenne des valeurs obtenues pour 5 sérums de souris saignées 12 jours après une immunisation. Une unité correspond à 0,2 µg Ig/ml.



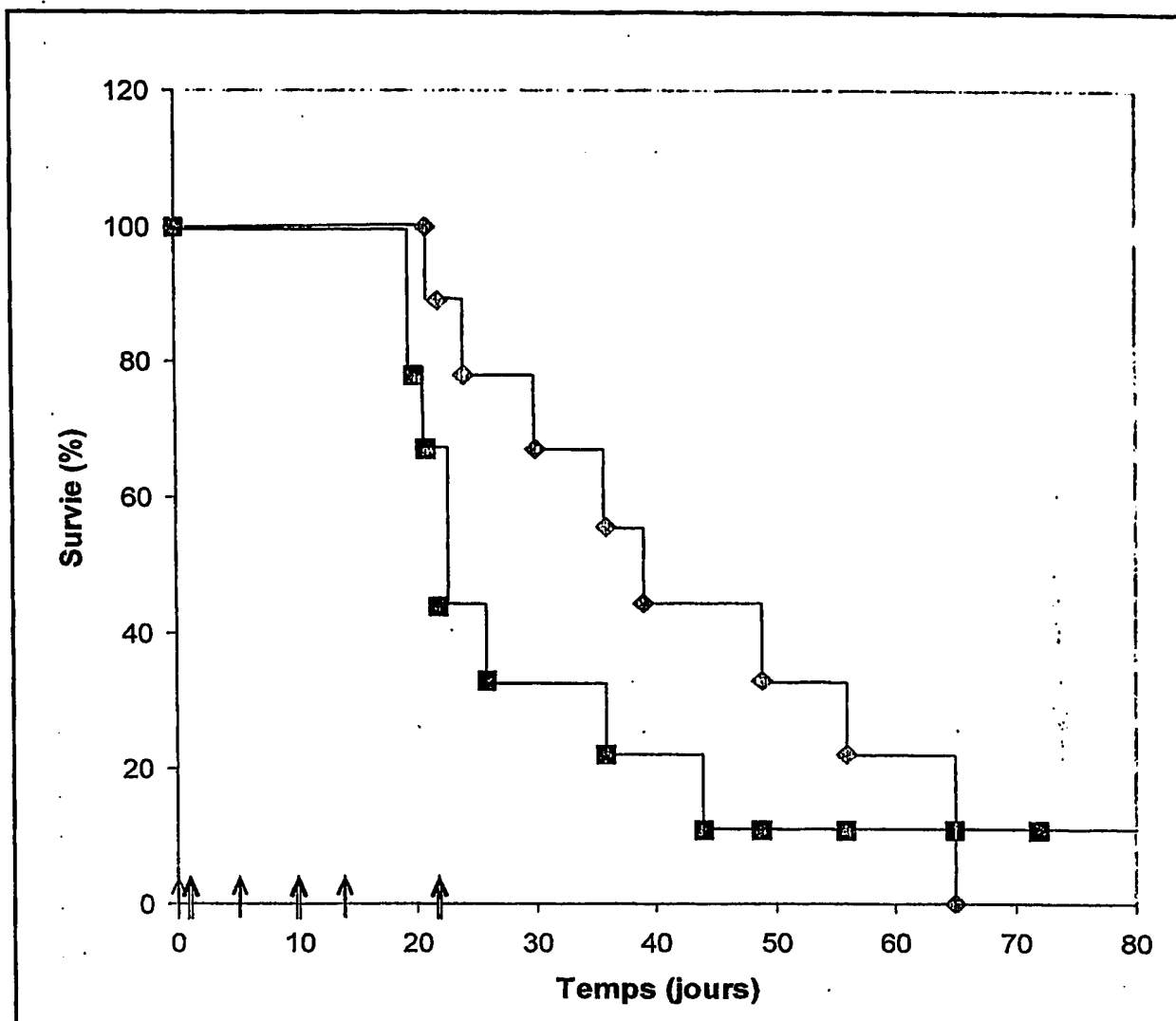
Anticorps anti-mpp1 , anticorps anti-mpp2 , anticorps anti-mpp4 

**Fig. 7**



**Figure 8**

Temps de survie des souris immunisées par Lp1 (◆) et Lp2 (■). Au temps 0, 106 P388R cellules chimiorésistantes ont été inoculées. Aux jours 1, 10 et 22, 5.5mg/kg de doxorubicine (↑) et aux jours 4 et 14, 2.5mg/kg de vinblastine (↑) ont été injectées.



Lp1 ◆ et Lp2 ■

Doxorubicine ↑

Vinblastine ↑

**Fig. 8**

# LISTE DE SEQUENCES

<110> Université de Reims Champagne Ardenne  
AC-IMMUNE S.A.R.L.

<120> VACCIN THERAPEUTIQUE CIBLE CONTRE LA P-GLYCOPROTEINE  
170 POUR INHIBER LA RESISTANCE MULTIDROGUES DANS LE  
TRAITEMENT DES CANCERS

<130> B5636 -AD/DBE

<140>

<141>

<160> 10

<170> PatentIn Ver. 2.1

<210> 1

<211> 38

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 1

Gly	Asn	Met	Thr	Asp	Ser	Phe	Thr	Lys	Ala	Glu	Ala	Ser	Ile	Leu	Pro
1				5					10					15	

Ser	Ile	Thr	Asn	Gln	Ser	Gly	Pro	Asn	Ser	Thr	Leu	Ile	Ile	Ser	Asn
			20					25					30		

Ser	Ser	Leu	Glu	Glu	Glu
					35

<210> 2

<211> 15

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 2

Lys Val Leu Thr Ser Phe Thr Asn Lys Glu Leu Ala Tyr Ala Lys

1

5

10

15

&lt;210&gt; 3

&lt;211&gt; 14

&lt;212&gt; PRT

&lt;213&gt; Séquence artificielle

&lt;220&gt;

&lt;223&gt; Description de la séquence artificielle: peptide

&lt;400&gt; 3

Ser Arg Asp Asp Asp Met Glu Thr Lys Arg Gln Asn Glu Asn

1

5

10

&lt;210&gt; 4

&lt;211&gt; 48

&lt;212&gt; PRT

&lt;213&gt; Séquence artificielle

&lt;220&gt;

&lt;223&gt; Description de la séquence artificielle: peptide

&lt;400&gt; 4

Gly Glu Met Thr Asp Ile Phe Ala Asn Ala Gly Asn Leu Glu Asp Leu

1

5

10

15

Leu Met Ser Asn Ile Thr Asn Arg Ser Asp Ile Asn Asp Thr Gly Phe

20

25

30

Phe Met Asn Leu Glu Glu Asp Met Thr Arg Tyr Ala Tyr Tyr Tyr Ser

35

40

45

&lt;210&gt; 5

&lt;211&gt; 19

&lt;212&gt; PRT

&lt;213&gt; Séquence artificielle

&lt;220&gt;

&lt;223&gt; Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 5

Gly Glu Met Thr Asp Ile Phe Ala Asn Ala Gly Asn Leu Glu Asp Leu  
1 5 10 15

Leu Met Ser

<210> 6

<211> 14

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 6

Asn Ile Thr Asn Arg Ser Asp Ile Asn Asp Thr Gly Phe Phe  
1 5 10

<210> 7

<211> 15

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 7

Met Asn Leu Glu Glu Asp Met Thr Arg Tyr Ala Tyr Tyr Tyr Ser  
1 5 10 15

<210> 8

<211> 25

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 8

Phe Ser Arg Ile Ile Gly Val Phe Thr Arg Ile Asp Asp Pro Glu Thr

1 5 10 15

Lys Arg Gln Asn Ser Asn Leu Phe Ser  
20 25

<210> 9

<211> 18

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 9

Phe Thr Arg Ile Asp Asp Pro Glu Thr Lys Arg Gln Asn Ser Asn Leu  
1 5 10 15

Phe Ser

<210> 10

<211> 17

<212> PRT

<213> Séquence artificielle

<220>

<223> Description de la séquence artificielle: peptide

<400> 10

Phe Arg Phe Gly Ala Tyr Leu Val Ala His Lys Leu Met Ser Phe Glu  
1 5 10 15

Asp



DÉPARTEMENT DES BREVETS

26 bis, rue de Saint Pétersbourg  
75800 Paris Cedex 08

Téléphone : 33 (1) 53 04 53 04 Télécopie : 33 (1) 42 94 86 54

**DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S)** Page N° 1../2..

(À fournir dans le cas où les demandeurs et  
les inventeurs ne sont pas les mêmes personnes)



Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DS 113 © W / 270601

<b>Vos références pour ce dossier (facultatif)</b>		B5636 - AD
<b>N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL</b>		0309188
<b>TITRE DE L'INVENTION (200 caractères ou espaces maximum)</b>		
VACCIN THERAPEUTIQUE CIBLE CONTRE LA P-GLYCOPROTEINE 170 POUR INHIBER LA RESISTANCE MULTIDROGUES DANS LE TRAITEMENT DES CANCERS		
<b>LE(S) DEMANDEUR(S) :</b>		
UNIVERSITE DE REIMS CHAMPAGNE-ARDENNE AC-IMMUNE SARL		
Représentée par : ERNEST GUTMANN-YVES PLASSERAUD S.A. 3 rue Chauveau-Lagarde 75008 PARIS - France		
<b>DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) :</b>		
<b>1</b>	Nom	MADOULET
	Prénoms	Claudio
Adresse	Rue	12 rue de Sillery
	Code postal et ville	51100 REIMS
Société d'appartenance (facultatif)		Université de Reims Champagne-Ardenne
<b>2</b>	Nom	NICOLAU
	Prénoms	Yves Claude
Adresse	Rue	15 Trinity Terrace
	Code postal et ville	02450 NEWTON - MA / USA
Société d'appartenance (facultatif)		AC-IMMUNE SARL
<b>3</b>	Nom	TOSI
	Prénoms	Pierre-François
Adresse	Rue	17 rue Armonville
	Code postal et ville	51100 REIMS
Société d'appartenance (facultatif)		Université de Reims Champagne-Ardenne
S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez plusieurs formulaires. Indiquez en haut à droite le N° de la page suivi du nombre de pages.		
<b>DATE ET SIGNATURE(S)</b> <b>DU (DES) DEMANDEUR(S)</b> <b>OU DU MANDATAIRE</b> (Nom et qualité du signataire)		
Paris, le 07 mai 2004 DESAIX Anne CPI 93.3006		

DÉPARTEMENT DES BREVETS

26 bis, rue de Saint Pétersbourg  
75800 Paris Cedex 08

Téléphone : 33 (1) 53 04 53 04 Télécopie : 33 (1) 42 94 86 54

**DÉSIGNATION D'INVENTEUR(S)** Page N° 2../2..

(À fournir dans le cas où les demandeurs et les inventeurs ne sont pas les mêmes personnes)



Cet imprimé est à remplir lisiblement à l'encre noire

DB 113 © W / 270601

<b>Vos références pour ce dossier (facultatif)</b>		B5636 - AD
<b>N° D'ENREGISTREMENT NATIONAL</b>		0309188
<b>TITRE DE L'INVENTION</b> (200 caractères ou espaces maximum)		
VACCIN THERAPEUTIQUE CIBLE CONTRE LA P-GLYCOPROTEINE 170 POUR INHIBER LA RESISTANCE MULTIDROGUES DANS LE TRAITEMENT DES CANCERS		
<b>LE(S) DEMANDEUR(S) :</b>		
UNIVERSITE DE REIMS CHAMPAGNE-ARDENNE . AC-IMMUNE SARL		
Représentée par : ERNEST GUTMANN-YVES PLASSERAUD S.A. 3 rue Chauveau-Lagarde 75008 PARIS - France		
<b>DESIGNE(NT) EN TANT QU'INVENTEUR(S) :</b>		
<b>1</b>	Nom	PAWLACK épouse ROBLIN
	Prénoms	Corinne
Adresse	Rue	Etchéparia - Route Méharin
	Code postal et ville	614161410 ARMENDARITS
Société d'appartenance (facultatif)		Université de Reims Champagne-Ardenne
<b>2</b>	Nom	
	Prénoms	
Adresse	Rue	
	Code postal et ville	
Société d'appartenance (facultatif)		
<b>3</b>	Nom	
	Prénoms	
Adresse	Rue	
	Code postal et ville	
Société d'appartenance (facultatif)		
S'il y a plus de trois inventeurs, utilisez plusieurs formulaires. Indiquez en haut à droite le N° de la page suivi du nombre de pages.		
<b>DATE ET SIGNATURE(S)</b> <b>DU (DES) DEMANDEUR(S)</b> <b>OU DU MANDATAIRE</b> (Nom et qualité du signataire)		
Paris, le 07 mai 2004 DESAIX Anne CPI 93.3006		

PCT/EP2004/008330



MTG

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning  
Operations and is not part of the Official Record**

**BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

☐ **BLACK BORDERS**

☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**

☒ **FADED TEXT OR DRAWING**

☒ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**

☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**

☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**

☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**

☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**

☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**

☐ **OTHER:** \_\_\_\_\_

**IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.**

**As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.**